

SMITHSONIAN INSTITUTION LIBRARIES
SMITHSONIAN INSTITUTION WASHINGTON D.C.


SMITHSONIAN INSTITUTION LIBRARIES

MAX SCHÖNWETTER

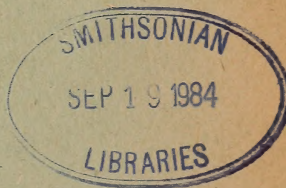
HANDBUCH DER OOLOGIE

HERAUSGEGEBEN UND ERGÄNZT VON

Dr. WILHELM MEISE

Zoologisches Institut und Museum Hamburg

Lieferung 21





AKADEMIE-VERLAG · BERLIN

1974

21. Lieferung

Seite 449—512

Tafel 6

INHALTSVERZEICHNIS FÜR DIE LIEFERUNG 21

Familie Timaliidae 463

Erschienen im Akademie-Verlag, 108 Berlin, Leipziger Straße 3—4

Akademie-Verlag, Berlin, 1974

Lizenznummer: 202 · 100/495/74

Satz und Druck: VEB Druckhaus „Maxim Gorki", 74 Altenburg

Bestellnummer: 761 641 9 (3037/21) · LSV 1365

Printed in GDR

EVP 14,—

	A	B	g	d	G	Rg	
80 *Hylocichla mustelina* (Gml.) 23,0—28,5×17,0—20,0 = 0,24—0,32 g	25,8	18,7	0,270	0,098	4,85	5,6%	Osthälfte der USA u. SO-Canada
7 *Platycichla flavipes venezuelensis* (Sharpe) 24,4—28,2×18,5—20,1 = 0,23—0,27 g	26,6	19,3	0,260	0,091	5,28	4,9%	N-Columbien, N- u. W-Venezuela
33 *Platycichla flavipes melanopleura* (Sharpe) 26,2—30,7×18,8—22,0 = 0,25—0,40 g (nach Belcher & Smooker, 27 nach R. Kreuger, briefl.)	28,3	20,4	0,306	0,095	6,30	4,9%	Trinidad, NO-Venezuela (9 c/2, 3 c/3 von Trinidad)
12 *Platycichla flavipes xanthoscelus* (Jardine) 24,4—26,9×19,7—22,3 = 0,31—0,38 g (nach Sammlung R. Kreuger, briefl.)	27,5	20,9	0,349	0,108	6,43	5,4%	Tobago (Kreuger: 4 c/3)
16 *Platycichla flavipes flavipes* (Vieill.) 28,7—31,0×18,8—22,0 = 0,23—0,40 g	28,7	20,8	0,340	0,103	6,63	5,1%	O-Brasilien (Bahia bis Rio Grande do Sul u. Minas Geraes), Paraguay, NW-Argentinien
8 *Turdus olivaceus chiguancoides* Seeb. 24,3—28,5×19,1—22,0 = 0,31—0,36 g	26,3	20,5	0,330	0,110	5,95	5,5%	Senegambien, Togo (bei Nehrkorn: *Merula cryptopyrrha* Cab.)
75 *Turdus olivaceus saturatus* (Cab.) 22,5—30,7×18,0—21,3 = 0,22—0,36 g (35 nach Serle, Ibis 1940, S. 9]	26,0	20,2	0,295	0,100	5,70	5,2%	Ghana, Nigeria, Kamerun, Unterer Kongo (Serle: Eier aus N-Nigeria)
8 *Turdus olivaceus saturatus* (Cab.) u. *pelios* Bp. 24,0—30,0×19,0—21,0 = 0,25—0,32 g	26,8	19,5	0,290	0,100	5,45	5,3%	Kamerun (s. vorstehende Rasse) *pelios*: Abessinien
4 *Turdus olivaceus centralis* Rchw. 28,2—29,4×19,4—19,6 = 0,29—0,34 g (nach Sammlung R. Kreuger, briefl.)	28,5	19,5	0,320	0,103	5,78	5,5%	NO-Kongo, Uganda, NW-Kenia, S-Sudan, SW-Abessinien (2 c/2 von Kenia bzw. Uganda)
2 *Turdus olivaceus graueri* Neumann 26,4—27,6×20,0—20,4 = 0,28—0,31 g (nach Sammlung R. Kreuger, briefl.)	27,0	20,2	0,296	0,097	5,89	5,0%	östlichster Kongo, Ruanda, W-Tanganjika (c/2 aus Ruanda-Urundi)
3 *Turdus olivaceus stormsi* Hartlaub 26,5—28,4×20,0—21,0 (nach A. W. Vincent, s. Chapin 1953, S. 585)	27,5	20,5	—	—	6,17	—	W-Küste des Tanganjika-Sees, Katanga, NW-N-Rhodesien, O-Angola (c/3 von Elisabethville)

	A	B	g	d	G	Rg	
— *Turdus olivaceus swynnertoni* Bannerman (nach Priest)	31,7	21,6	—	—	7,85	—	S-Rhodesien
2 *Turdus olivaceus smithi* Bp. 27,3–28,6×21,4–22,2 = 0,38–0,42 g (nach Sammlung R. Kreuger, briefl.)	28,0	21,8	0,401	0,117	7,15	5,6%	Kapland (außer SW u. O), Orangefreistaat, W- u. S-Transvaal, Ngamiland (c/2 von Transvaal)
18 *Turdus o. olivaceus* (L.) 28,0–31,8×20,6–23,6 = 0,36–0,46 g	29,9	21,6	0,400	0,112	7,40	5,4%	Südwestl. Kapland
5 *Turdus olivaceus pondoensis* Rchw. 29,5–34,0×21,2–23,6 = 0,42–0,48 g (einmal 0,59 g, Färbung wie die anderen, Kuckuck?) (nach Sammlung R. Kreuger, briefl.)	30,7	22,3	0,483 (siehe	0,126 Text)	8,21	5,9%	O-Kapland bis Natal (c/3 u. c/2 aus Natal)
5 *Turdus a. abyssinicus* Gmel. 26,0–29,0×20,0=0,30–0,33 g	27,4	20,0	0,315	0,103	5,85	5,4%	Abessinien, W-Kenia, NW-Tanganjika [bei Granvik: *elgonensis* (Sharpe)]
4 *Turdus l. libonyanus* (Smith) [nach Neunzig (1921, S. 36) u. Chubb]	28,1	21,6			6,95	—	SO-Afrika, Transvaal, Sululand
Turdus l. tropicalis Peters 14 23,5–27,0×17,0–20,1 = 0,25–0,28 g (nach Belcher, 5 nach R. Kreuger, briefl.)	26,3	19,7	0,261	0,093	5,45	4,9%	SO-Kongo bis S-Rhodesien u. Tanganjika (Eier aus Niassaland) = *niassae* Rensch, bei Peters syn. *tropicalis*
— 29,2×21,8 (nach Priest 1929)							(Eier aus S-Rhodesien)
3 *Turdus tephronotus* Cab. 25,0–27,0×19,0–19,5 = 0,25–0,26 g	25,8	19,2	0,255	0,093	5,10	5,0%	Somalia u. Zentral-Abessinien bis O-Tanganjika (Eier aus S-Somalia)
2 *Turdus ludoviciae* (Phillips) 27,2–27,4×20,2–20,7 = 0,38 g (Brit. Mus.; 2 nach Sammlung R. Kreuger, briefl.)	27,6	19,8	0,375	0,119	5,80	6,1%	N-Somalia
8 *Turdus litsipsirupa simensis* (Rüpp.) 27,0–29,0×20,0–21,0 = 0,28–0,36 g	28,5	20,6	0,323	0,100	6,45	5,0%	Abessinien

	A	B	g	d	G	Rg	
12 *Turdus litsipsirupa litsipsirupa* (Smith) 26,6—29,4 × 19,7—21,3 = 0,29—0,36 g (nach Sammlung R. Kreuger, briefl.)	28,1	20,7	0,320	0,111	6,40	5,0%	Kapland bis N-Rhodesien (Baloweli u. Barotseland) u. S-Moçambique (4 c/3 aus S-Rhodesien)
12 *Turdus litsipsirupa pauciguttatus* Clancey 25,9—28,7 × 19,6—21,1 = 0,29—0,35 g (nach Nehrkorn, Hoesch & Niethammer)	27,2	20,5	0,320	0,103	6,10	5,3%	Südwest-Afrika, NW-Botswana (bei Nehrkorn: *Psophocichla*) (Eier aus Südwest-Afrika)
7 *Turdus litsipsirupa stierlingi* (Rchw.) 26,2—31,3 × 17,8—21,7 = 0,26—0,31 g (nach Chubb; 3 nach R. Kreuger, briefl.)	27,8	19,1	0,290	0,097	5,46	5,3%	N-Angola bis Mittel-Tanganjika u. Niassaland (Eier vom Niassaland)
60 *Turdus dissimilis dissimilis* Blyth 21,1—29,0 × 18,3—21,0 = 0,26—0,31 g (nach Baker; 10 nach R. Kreuger, briefl.)	26,8	19,8	0,290	0,097	5,65	5,1%	Assam, Manipur, Chin- u. Kachin Berge, Schan Staaten, Yünnan, nördlichstes Thailand u. nördlichstes Vietnam (= *protomomelas* Cab.) (2c/3, 1c/4 von Burma)
35 *Turdus dissimilis hortulorum* Scl. 24,9—30,8 × 18,6—21,5 = 0,29—0,33 g (19 nach Spangenberg in Dementiew u. a. 6, S. 453, 1954)	27,5	19,9	0,340	0,110	6,10	5,6%	Ussurigebiet, unterer Amur, Mandschurei
60 *Turdus unicolor* Tick. 23,8—30,5 × 18,0—21,0 = 0,24—0,35 g	27,3	19,5	0,300	0,101	5,55	5,4%	Himalaja (Kaschmir bis Sikkim)
32 *Turdus cardis* Temm. 25,4—31,0 × 18,0—22,0 = 0,27—0,37 g	27,0	19,6	0,320	0,109	5,55	5,8%	Japan (Hokkaido, Hondo u. Schikoku)
110 *Turdus albocinctus* Royle 28,5—32,6 × 19,9—21,1 = 0,31—0,47 g (nach Baker; 10 nach Sammlung R. Kreuger, briefl.)	30,4	21,6	0,372	0,105	7,65	5,3%	Himalaja, SO-Tibet, SW-Sikang (Kreuger: 2 c/2, 2 c/3 von S-Tibet u. Indien)

	A	B	g	d	G	Rg	
100 *Turdus torquatus torquatus* L. 26,2—33,5×19,6—23,4 = 0,33—0,50 g	30,2	21,5	0,420	0,117	7,40	5,7%	Skandinavien u. angrenzende UdSSR, Großbritannien, Irland, N-Frankreich
65 *Turdus torquatus alpestris* (Brehm) 28,9—34,0×20,3—24,0 = 0,37—0,49 g	30,5	22,3	0,430	0,123	8,10	5,3%	Gebirge Mittel- u. S-Europas (Portugal bis Balkan)
5 *Turdus torquatus amicorum* Hart. 29,5—31,3×21,6—23,3 = 0,37—0,42 g (nach Sammlung R. Kreuger, briefl.)	30,5	22,5	0,389	0,101	8,25	4,7%	Kaukasus, O-Anatolien bis Transkaspien (c/5 vom Kaukasus)
50 *Turdus boulboul* (Lath.) 26,5—33,9×19,9—23,3 (nach Baker)	29,0	20,9	0,400	0,119	6,80	5,9%	Himalaja von Kaschmir bis O-Assam, ostw. bis Kwangsi u. N-Vietnam
250 *Turdus merula merula* L. 25,0—34,5×18,5—23,5 = 0,30—0,50 g	29,3	21,4	0,405	0,119	7,20	5,6%	Mittel-Europa
11 *Turdus merula hispaniae* Kleinschm. u. *mallorcae* Jordans 27,3—32,8×20,8—22,5 = 0,37—0,47 g	30,1	21,5	0,420	0,116	7,40	5,7%	Mittel- u. S-Spanien (*mallorcae*: Balearen) (beide bei Peters syn. *merula*)
3 *Turdus merula schiebeli* Tschusi 28,4—31,2×21,2—21,5 = 0,39—0,44 g	29,2	21,3	0,417	0,120	7,10	5,9%	Korsika (bei Peters syn. *merula*)
100 *Turdus merula azorensis* Hart. 27,3—33,3×19,9—22,6 (nach Chavigny & Mayaud, Alauda 4, 1932)	30,3	21,7	0,400	0,110	7,60	5,3%	Azoren
27 *Turdus merula cabrerae* Hart. 26,4—29,8×21,3—21,9 = 0,37—0,45 g (nach Jourdain; 8 nach R. Kreuger, briefl.)	29,3	21,7	0,407	0,118	7,40	5,6%	Madeira u. W-Canaren (Kreuger: 2/2 u. 1/4)
34 *Turdus merula mauritanicus* Hart. (nach Jourdain)	31,2	21,6	0,445	0,119	7,70	5,8%	S-Tunesien, S-Algerien, S-Marokko
7 *Turdus merula algira* (Mad.) 28,9—32,2×20,7—21,6 = 0,40—0,45 g	30,0	21,3	0,420	0,118	7,30	5,8%	N-Tunesien, N-Algerien, N-Marokko (bei Peters syn. zu *mauritanicus*)

	A	B	g	d	G	Rg	
8 *Turdus merula aterrimus* (Madarász) 30,7—32,1×22,1—22,9 = 0,45—0,51 g	31,4	22,4	0,480	0,123	8,45	5,7%	SO-Europa
4 *Turdus merula syriacus* Hempr. & Ehrenb. 27,6—29,3×21,7—22,5 = 0,41—0,43 g (nach Sammlung R. Kreuger, briefl.)	28,2	22,1	0,416	0,118	7,40	5,6%	SO-Türkei bis Palästina u. S-Iran (c/4 aus Palästina)
3 *Turdus merula intermedius* (Richm.) 30,9—31,4×21,8—22,0 = 0,44—0,49 g	31,2	21,9	0,460	0,121	8,00	5,7%	Gebirge in Turkestan u. in der Mongolei
— *Turdus merula maximus* (Seebohm) 30,2—34,9×22,1—24,2 (nach Baker)	33,1	23,4	0,520	0,120	9,65	5,4%	Kaschmir, Garhwal?
60 *Turdus merula mandarinus* Bp. u. *sowerbyi* Deignan 25,7—33,0×20,0—23,4 = 0,33—0,48 g	29,0	21,8	0,420	0,120	7,40	5,7%	Tropisches China bis Schanghai *sowerbyi*: Szetschwan (= *Turdus sinensis* Cuv.)
57 *Turdus merula nigropileus* (Lafr.) 24,8—30,8×19,5—22,1 = 0,28—0,33 g (Baker, Nehrkorn, Brit. Mus.; 7 nach Sammlung Kreuger, briefl.)	27,6	20,8	0,312	0,097	6,40	4,9%	Westl. Indien von Mysore u. Nilgiris bis in die Zentralprovinzen (c/3, c/4 von Indien)
60 *Turdus merula simillimus* Jerd. 26,0—33,2×19,8—23,4 = 0,33—0,45 g	29,3	21,3	0,390	0,112	7,10	5,5%	S-Indien
9 *Turdus merula bourdilloni* (Seeb.) 27,2—31,1×20,1—22,9 = 0,34—0,45 g (Baker, Nehrkorn, Brit. Mus.; 2 nach R. Kreuger, briefl.)	29,3	21,2	0,395	0,115	7,05	5,6%	SW-Indien (S-Travancore bis Palni Berge) (1/2 von Travancore)
5 *Turdus merula kinnisii* (Kelaart) 24,5—31,8×18,5—22,6 = 0,27 g (Baker, Nehrkorn, Brit. Mus.; 1 nach R. Kreuger, briefl.)	27,4	21,0	0,272	0,082	6,40	4,3%	Ceylon
4 *Turdus poliocephalus erythropleurus* Sharpe 27,4—27,9×19,8—20,3 (Brit. Mus.)	27,8	20,1	—	—	6,00	—	Christmas Insel (Indischer Ozean) Eingebürgert: Cocos-Keeling Inseln

	A	B	g	d	G	Rg	
15 *Turdus poliocephalus fumidus* S. Müll. 28,0—31,9×20,1—22,0 = 0,31—0,41 g (nach Hoogerwerf u. Hellebrekers & Hoogerwerf 1967)	29,8	21,3	0,360	0,101	7,20	5,0%	W-Java
3 *Turdus poliocephalus stresemanni* Bartels 27,5—29,5×20,9—21,7 = 0,35—0,41 g (nach Hellebrekers & Hoogerwerf 1967, S. 104)	28,0	21,3	0,360	0,107	6,80	5,3%	Berg Lawu, Mittel-Java
2 *Turdus poliocephalus nigrorum* Ogilvie-Grant 29,5×20,8 u. 29,7×21,3 (Brit. Mus.)	29,6	21,0	—		7,00	—	Insel Negros (Philippinen)
— *Turdus poliocephalus vanikorensis* Quoy & Gaim. 27,0—29,4×21,5—22,0 (nach Finsch & Hartlaub 1867, S. 98, u. Nehrkorn)	28,2	21,7	—	—	7,20	—	Inseln Vanikoro u. Utupua (Santa Cruz Gruppe) u. Neue Hebriden
3 *Turdus poliocephalus xanthopus* Forst. 29,5—30,5×21,0—22,6 (nach Layard u. Brit. Mus.)	30,0	21,8	—	—	7,50	—	Neu Caledonien
16 *Turdus p. poliocephalus* Lath. 27,2—31,5×20,3—21,6 = 0,33—0,39 g	29,5	20,9	0,360	0,105	6,90	5,2%	Norfolk Insel
2 *Turdus poliocephalus vinitinctus* (Gould) 28,4—19,5 u. 29,2×19,6 (nach North)	28,8	19,5	—	—	5,85	—	Lord Howe Insel
8 *Turdus poliocephalus layardi* (Seeb.) 28,7—31,0×20,8—23,0 = 0,37—0,42 g (4 nach Brit. Mus.)	30,0	21,9	0,410	0,127	7,65	5,0%	Fidschi Inseln (Viti Levu)
4 *Turdus poliocephalus ruficeps* (Ramsay) 26.1—31,3×19,7—21,5 = 0,285—0,388 g	28,4	20,8	0,355	0,108	6,55	5,4%	Fidschi Inseln (Kandavu) [= *bicolor* (Layard)]
23 *Turdus poliocephalus samoensis* Tristr. 27,2—33,0×19,3—22,4 = 0,32—0,39 g	29,5	20,6	0,355	0,099	6,70	5,3%	Samoa Inseln

	A	B	g	d	G	Rg	
30 *Turdus chrysolaus chrysolaus* Temm. 26,7—30,2×19,1—21,6 = 0,29—0,43 g	28,1	20,2	0,360	0,114	6,20	5,8%	Japan (Hokkaido, Hondo), Sachalin
30 *Turdus celaenops celaenops* Stejn. 25,6—32,6×20,1—22,9 = 0,36—0,48 g	29,5	21,3	0,420	0,120	7,15	5,9%	Sieben Inseln von Izu (südl. von Kiuschiu)
67 *Turdus r. rubrocanus* Hodgson 25,0 (einmal), 26,9—35,0×19,0—23,8 = 0,32—0,40 g (Hume, Baker, Hartert, Nehrkorn, Brit. Mus.)	30,3	21,5	0,361	0,113	7,50	5,7%	Himalaja (Kaschmir bis Nepal u.? Bhutan) [= *c. castaneus* (Gould)] (c/3, c/4 von Gali u. W-Indien)
14 *Turdus kessleri* (Przw.) 30,0—34,5×21,5—23,5 [nach Pleske (1889, S. 29), Hartert u. Reiser 1927]	31,0	22,6	0,46	0,118	8,50	5,4%	W-Szetschwan bis Kansu, Tetung Gebirge, Kuku-nor, O-Tibet
21 *Turdus feae* (Salvad.) 23,5—29,6×18,2—21,0 = 0,21—0,27 g [nach Baker, Tsen-Hwang Shaw (The birds of Hopei Province. Zool. Sin. B 15 Heft 1, S. 670, 1936); 3 nach R. Kreuger, briefl.]	27,3	20,1	0,246	0,096	5,86	5,4%	Assam, Burma, Tenasserim (Gebirge) u. N-China (Peiping) (c/3 von Burma)
12 *Turdus pallidus* Gm. 25,0—32,0×19,3—20,8 = 0,32—0,44 g	27,8	20,0	0,360	0,118	5,95	6,0%	Ussurien, unterer Amur, Mandschurei
30 *Turdus obscurus* Gmelin 23,5—30,5×17,5—20,7 = 0,24—0,38 g	27,0	19,5	0,310	0,106	5,35	5,8%	Sibirien, Jenissei u. Sajan (u. wohl Altai) bis Kamtschatka, Ussuri u. N-Mongolei
47 *Turdus ruficollis atrogularis* Járocki 27,4—32,0×19,6—23,0 = 0,34—0,43 g	29,4	21,4	0,400	0,114	7,20	5,6%	N-Ural bis Jenissei, Altai, Tianschan
14 *Turdus ruficollis ruficollis* Pall. 24,7—32,0×20,0—23,8 = 0,25—0,45 g	28,0	22,0	0,330	0,094	7,05	4,7%	O-Altai, Changai- u. Kentei Gebirge, N-Mongolei
30 *Turdus naumanni eunomus* Temm. 24,1—29,5×18,3—21,1 = 0,26—0,37 g	27,0	20,1	0,335	0,111	5,85	5,7%	Jenissei bis Kamtschatka, Anadyr, Bering Insel (= *fuscatus* Pall.; bei Nehrkorn: *dubius* Bechst.)

	A	B	g	d	G	Rg	
5 *Turdus naumanni naumanni* Temm. 25,2—30,1×20,0—21,1 = 0,26—0,40 g	26,8	20,2	0,330	0,110	5,85	5,6%	Jenissei, Jakutien, N-Transbaikalien
250 *Turdus pilaris* L. 26,0—34,0×18,5—23,4 = 0,28—0,48 g	28,8	21,0	0,370	0,109	6,80	5,4%	S-Grönland, N-Europa bis Deutschland, Schweiz u. Ungarn, N-Asien bis Lena u. Baikalsee (Jakutsk)
38 *Turdus iliacus coburni* Sharpe 23,5—29,0×18,0—21,0 = 0,210—0,315 g	26,0	19,5	0,268	0,096	5,15	5,2%	Island, Färöer
240 *Turdus iliacus iliacus* L. 22,0—29,0×17,5—20,6 = 0,22—0,32 g	25,9	19,0	0,265	0,103	4,90	5,4%	N-Skandinavien, N-Russland, Sibirien bis zur Lena (= *musicus* L.)
18 *Turdus philomelos hebridensis* Clarke 26,2—30,8×19,9—21,6 = 0,31—0,35 g [nach WHITERBY u. a. (Handb. Brit. Birds 2, S. 119, 1943; 5 nach R. KREUGER, briefl.)	28,5	20,6	0,328	0,108	6,45	5,7%	Äußere Hebriden (c/5 von Harris, N-Uist)
150 *Turdus philomelos clarkei* Hartert 25,0—31,1×19,2—23,0 = 0,26—0,42 g	27,5	20,8	0,320	0,100	6,20	5,2%	England, Schottland, Irland, Holland, NW-Frankreich (= *musicus* auct. nec L.; = *ericetorum* Turton)
250 *Turdus philomelos philomelos* Brehm 23,5—30,0×18,7—22,0 = 0,27—0,40 g	27,1	20,4	0,330	0,106	6,00	5,4%	Europa (außer dem Gebiet von *hebridensis* u. *clarkei*) bis Kaukasus u. Balkan, Kleinasien, Sibirien vom Ural bis Baikalsee u. Jenissei
14 *Turdus mupinensis* Laubmann 25,0—28,0×19,0—21,5 = 0,26—0,33 g	26,8	20,2	0,290	0,097	5,85	5,0%	Kansu, Tsinling, W-Szetschwan, Yünnan (= *auritus* Verr.)
250 *Turdus viscivorus viscivorus* L. 26,5—34,0×20,2—24,0 = 0,35—0,51 g	30,2	22,3	0,430	0,114	7,80	5,5%	Mittel-Europa bis W-Sibirien
— *Turdus viscivorus reiseri* Schiebel 28,8—34,3×21,2—24,3 (nach JOURDAIN)	31,9	22,9	—	—	8,90	—	(Eier wohl von Polen u. W-UdSSR) (terra typica: Korsika, nach Wintervögeln; bei PETERS syn. zu *viscivorus*)

	A	B	g	d	G	Rg	
10 *Turdus viscivorus deichleri* Erl. 30,9—33,2×21,8—22,2 (nach JOURDAIN)	32,4	22,0	—	—	8,35	—	Marokko, Algerien, Tunesien (bei PETERS syn. zu *viscivorus*)
55 *Turdus viscivorus bonapartei* Cab. 27,4—34,0×20,7—23,7 = 0,39—0,51 g	31,3	22,4	0,450	0,122	8,35	5,5%	Transkaspien, Turkestan, Mittel-Sibirien, Altai, Tianschan, Himalaja von Afghanistan bis Nepal (= *hodgsoni* Lafr.)
14 *Turdus aurantius* Gm. 28,0—35,4×20,6—22,8 = 0,28—0,40 g [GOSSE (Birds Jaimaica, 1847), NEHRKORN, CAT. BRIT. MUS.; 8 nach R. KREUGER, briefl.]	29.9	21,6	0,356	0,103	7,45	5,2%	Jamaica (bei GOSSE: *leucogenys* Lath.; = *Haplocichla*) (Kreuger: 2 c/4)
4 *Turdus plumbeus schistaceus* (Baird) 25,8—30,1×20,0—21,2 = 0,34—0,42 g	28,0	20,7	0,38	0,118	6,45	5,9%	O-Cuba (= *Mimocichla*)
6 *Turdus plumbeus rubripes* Temm. 28,0—32,0×20,0—24,0 = 0,34—0,44 g	30,2	22,5	0,41	0,108	8,15	5,0%	Mittel- u. W-Cuba (= *Mimocichla*)
4 *Turdus plumbeus portoricensis* Bryant 30,0×21,4 bis 31,0×23,0 = 0,40—0,46 g	30,3	22,5	0,440	0,116	8,18	5,4%	Puerto Rico (bei PETERS syn. zu *ardosiaceus* V. von Hispaniola)
15 *Turdus plumbeus albiventris* (Sclater) 27,4—31,9×20,6—22,4 = 0,34—0,42 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	30,3	21,5	0,350	0,096	7,44	4,7%	Dominica (Kleine Antillen) (= *Mimocichla*) (Kreuger: 3 c/2, 2 c/3)
2 *Turdus chiguanco chiguanco* Lafr. & d'Orb. 33,0—35,0×24,0 (nach NEHRKORN)	34,0	24,0	—	—	10,4	—	NW-Bolivien, S-Ecuador, Peru (Eier aus Bolivien)
9 *Turdus chiguanco anthracinus* Burm. 29,0—34,3×20,0—23,6 = 0,45—0,53 g (nach HARTERT & VENTURI, DINELLI u. SMYTH; 3 nach R. KREUGER, briefl.)	31,3	21,6	0,484	0,116	7,90	5,4%	W-Argentinien, S-Bolivien, N-Chile (= *amoenus* Hellmayr) (c/3 aus Argentinien)
2 *Turdus nigrescens* Cab. (nach NEHRKORN)	27,0	19,0	—	—	5,20	—	Costa Rica (Vulkan Irazu), Panama (Chiriqui)

	A	B	g	d	G	Rg	
18 *Turdus fuscater gigas* Fraser 32,5—39,6×22,9—25,4 = 0,54—0,68 g	35,6	24,3	0,600	0,125	11,3	5,3%	Columbien (O-Anden), W-Venezuela (Cordilleren) [= *pallidiventris* (Berlepsch)]
— *Turdus fuscater gigantodes* Cab. (nach TACZANOWSKI, Ornithologie du Pérou, 1, S. 495, 1884)	37,6	27,3			15,4	—	S-Ecuador, Peru (ohne den SO)
14 *Turdus f. fuscater* Lafr. & d'Orb. 28,4—31,6×19,8—23,3 = 0,44—0,54 g	30,2	21,7	0,475	0,130	7,65	6,2%	Bolivien (= *Semimerula*)
5 *Turdus serranus atrosericeus* (Lafr.) 25,4—27,9×18,0—20,3 (NEHRKORN u. Brit. Mus.)	27,1	19,1	—	—	5,30	—	NW-Venezuela u. NO-Columbien
5 *Turdus s. serranus* Tschudi 28,3—29,7×18,3—20,3 = 0,30—0,31 g	28,7	19,3	0,303	0,099	5,75	5,3%	Bolivien, Peru
18 *Turdus nigriceps nigriceps* Cab. 25,3—29,7×18,4—19,9 = 0,23—0,31 g [nach HARTERT & VENTURI, SMYTH (Hornero 4, S. 141, 1928), DINELLI (Hornero 1, S. 58, 1918); 13 nach R. KREUGER, briefl.)]	27,9	19,1	0,262	0,089	5,43	4,9%	SO-Ecuador bis W-Argentinien (= *Platycichla*; = *Planesticus*) (2 c/2, 3 c/3 von Tucumán)
3 *Turdus maranonicus* Tacz. 28,0—28,5×20,2—20,3 (nach TACZANOWSKI 1884)	28,2	20,3	—	—	6,20	—	N-Peru
41 *Turdus r. rufiventris* Vieill. 27,0—32,0×19,5—22,4 = 0,30—0,42 g	28,8	21,0	0,360	0,107	6,77	5,3%	Südhälfte Brasiliens, Argentinien, Uruguay, Paraguay, O-Bolivien (= *Planesticus*)
20 *Turdus f. falcklandii* Quoy & Gaim. 32,0—37,2×21,5—24,9 = 0,47—0,67 g	33,6	23,4	0,575	0,131	9,85	5,8%	Falkland Inseln
100 *Turdus falcklandii magellanicus* King 27,5—33,3×20,0—23,5 = 0,37—0,57 g	30,3	22,0	0,465	0,125	7,85	5,9%	Chile, Patagonien, Feuerland

	A	B	g	d	G	Rg	
50 *Turdus leucomelas albiventer* Spix 23,5—32,2 × 18,3—21,1 = 0,24—0,36 g (nach Hellebrekers, Zool. Mededeel. 24, S. 275, 1942)	27,9	19,8	0,300	0,098	5,80	5,2%	O-Columbien, Venezuela, Guayanas, O-Brasilien (nach Todd 1931: *ephippialis* Scl.)
10 *Turdus l. leucomelas* Vieill. 27,7—29,0 × 19,8—22,0 = 0,31—0,38 g	28,0	20,2	0,340	0,108	6,10	5,6%	Goyaz, Minas Geraes, Rio de Janeiro, São Paulo, Matto Grosso, Paraguay, O-Peru
28 *Turdus amaurochalinus* Cab. 24,5—30,0 × 18,5—21,4 = 0,30—0,42 g	28,1	20,4	0,360	0,113	6,30	5,7%	Brasilien, Argentinien, Paraguay, Uruguay, Bolivien, SO-Peru
2 *Turdus plebejus plebejus* Cab. 34,0 × 22,5 (Nehrkorn) 33,0 × 23,0 (Brit. Mus.)	33,5	22,7	—	—	9,25	—	Costa Rica (Hochland), W-Panama
8 *Turdus i. ignobilis* Scl. 29,5—31,0 × 20,3—21,8 (Brit. Mus. und Nehrkorn)	30,2	21,1	—	—	7,20	—	O-Columbien (Andenhänge)
2 *Turdus i. goodfellowi* Hart & Hellm. 31,7 × 21,1; 31,2 × 21,0 (nach Miller, Publ. Zool. Univ. Calif. 66, S. 39, 1965)	31,5	21,1	—	—	7,57	—	Columbien: Cauca-Tal u. W-Hang der W-Anden
2 *Turdus ignobilis debilis* Hellmayr (nach Nehrkorn)			(wie *nudigenis*)				O-Columbien, W-Venezuela, NW-Brasilien, O-Ecuador, O-Peru, N-Bolivien
3 *Turdus ignobilis arthuri* (Chubb) 26,7—27,5 × 18,6—19,4 = 0,24—0,26 g (nach Sammlung R. Kreuger, briefl.)	27,0	19,1	0,251	0,087	5,45	4,6%	S-Venezuela, Guayana, Cayenne (c/3 aus Brit. Guayana)
3 *Turdus fumigatus personus* (Barbour) 25,0—33,0 × 20,0—22,1 (Nehrkorn u. Brit. Mus.)	29,6	21,2	—	—	7,10	—	Kleine Antillen: Grenada (bei Nehrkorn: *nigrirostris* Lawr.)
36 *Turdus fumigatus aquilonalis* (Cherrie) 24,8—32,2 × 18,9—21,4 = 0,25—0,35 g (nach Belcher & Smooker; 32 nach R. Kreuger, briefl.)	28,5	20,0	0,287	0,091	6,10	4,8%	Trinidad, N-Venezuela (2 c/2, 8 c/3, 1 c/4 von Trinidad)

	A	B	g	d	G	Rg	
8 *Turdus fumigatus fumigatus* Licht. 24,0—29,5×17,8—20,0 = 0,25—0,26 g (Penard, Nehrkorn, Brit. Mus., Pinto 1953; 3 nach R. Kreuger, briefl.)	27,3	19,2	0,256	0,088	5,35	4,9%	Guayanas, Brasilien südw. bis Rio de Janeiro (c/3 aus Brit. Guayana)
4 *Turdus grayi tamaulipensis* (Nelson) 26,1—30,0×19,8—21,1 = 0,28—0,36 g	27,8	20,4	0,320	0,100	6,20	5,2%	O-Mexico (Yucatan)
77 *Turdus grayi grayi* Bp. u. *casius* (Bp.) 25,4—32,0×19,4—22,8 = 0,28—0,38 g (37 nach Skutch, Life histories ... 2, S. 76, 1960)	29,1	21,3	0,355	0,100	7,05	4,9%	S-Mexico, Guatemala, Nicaragua, Costa Rica, Panama
8 *Turdus grayi incomptus* (Bangs) 27,0—29,8×19,3—22,2 = 0,28—0,41, einmal 0,47 g (nach Sammlung R. Kreuger, briefl.)	27,9	21,1	0,361	0,109	6,65	5,4%	NO-Columbien (Küstengebiet)
70 *Turdus n. nudigenis* Lafr. 25,0—31,1×17,8—22,0 = 0,25—0,35 g (zum (Teil nach Hellebrekers 1942, S. 274)	27,9	20,3	0,300	0,095	6,15	4,9%	Östlichstes Columbien, Venezuela, Trinidad, Tobago, Kleine Antillen (von Martinique südw.), Guayanas, NO-Brasilien (= *gymnophthalmus* Cab.)
3 *Turdus n. maculirostris* Berlepsch & Taczanowski (Brit. Mus.)	30,0	21,1	—	—	7,15	—	W-Ecuador, NW-Peru
8 *Turdus jamaicensis* Gmelin 28,4—34,1×22,0—22,8 = 0,44—0,52 g (nach Sammlung R. Kreuger, briefl.)	31,1	22,4	0,482	0,123	8,42	5,7%	Jamaica (2 c/4 von Jamaica)
2 *Turdus albicollis lygrus* Oberholser 31,5×21,0; 31,0×21,5 (nach Rowley 1966, S. 180)	31,3	21,3	—	—	7,62	—	Mexico von Sinaloa bis Oaxaca u. SW-Chiapas [6 c/2, 2 c/3 aus S-Oaxaca (Sierra Madre del Sur)] (bei Rowley: *assimilis* Cab.)

	A	B	g	d	G	Rg	
5 *Turdus albicollis lygrus* Oberh., *assimilis* Cab. u. *leucauchen* Scl. 27,4—29,2×18,9—21,1 (SCLATER, SALVIN & GODMAN, NEHRKORN, Brit. Mus.)	28,0	19,8	—	—	5,85	—	O- u. S-Mexico [= *tristis* (Sws.)]
6 *Turdus albicollis leucauchen* Scl. 26,9—28,1×20,3—21,0 = 0,30—0,40 g	27,5	20,6	0,350	0,111	6,25	5,6%	Guatemala, Honduras
3 *Turdus albicollis oblitus* Miller & Griscom 28,6—29,8×20,6 (nach SKUTCH 1960, S. 85)	29,0	20,6	—	—	6,57	—	Costa Rica (außer dem SW)
— *Turdus albicollis cnephosus* (Bangs) 28,0—29,0×21,0—22,0 (nach BROOKE WORTH, Auk 56, S. 307, 1931)	28,5	21,5	—	—	7,00	—	W-Panama, SW-Costa Rica
27 *Turdus albicollis phaeopygoides* Seebohm (nach BELCHER & SMOOKER, 17 Eier nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	27,1	20,3	0,287	0,092	5,95	5,0%	Trinidad, Tobago, NO-Venezuela, NO-Columbien (Kreuger: 1/1, 5/2, 2/3 von Trinidad)
5 *Turdus albicollis phaeopygus* Cab. 25,5—29,0×19,0—21,0 (nach NEHRKORN u. PENARD)	27,2	20,0	—	—	5,80	—	Östlichstes Columbien, S-Venezuela, Guayanas, NO-Brasilien (Maranhão bis Rio Madeira)
4 *Turdus albicollis crotopezus* Licht. 27,0—30,0×19,0—20,0 = 0,35—0,38 g	28,5	19,5	0,350	0,113	5,85	6,0%	O-Brasilien (Bahia, Espirito Santo, Alagoa)
18 *Turdus a. albicollis* Vieill. 25,3—31,0×19,5—22,0 = 0,28—0,40 g	28,0	20,7	0,340	0,106	6,45	5,3%	Rio de Janeiro bis Rio Grande do Sul
— *Turdus rufopalliatus rufopalliatus* Lafr.	(Von J. St. ROWLEY ohne Maße beschrieben)						W-Mexico von Sonora bis Oaxaca (Eier aus Oaxaca)
— *Turdus swalesi* (Wetmore)	(Von BOND ohne Angabe von Maßen beschrieben)						Haiti (= *Haplocichla*)
5 *Turdus rufitorques* Hartlaub 26,6—32,5×20,2—20,6 (nach SKUTCH 1960, S. 89)	28,6	20,5	—	—	6,43	—	SO-Mexico, Guatemala, W-El Salvador (c/2 u. c/3 aus Costa Rica)

	A	B	g	d	G	Rg	
100 *Turdus migratorius migratorius* L. u. *nigrideus* Aldrich & Nutt. 24,4—32,0×17,5—22,8 = 0,34—0,47 g	28,5	20,2	0,390	0,120	6,25	6,2%	Alaska (außer SW), Canada (außer SW), nördl. Mittelstaaten der USA bis Kansas u. Maryland (*Planesticus*) (*nigrideus*: Canada von N-Quebec bis Neufundland)
25 *Turdus migratorius achrusterus* (Batchelder) 25,7—29,5×18,5—21,3 = 0,28—0,31 g (nach Bent 1949; 4 nach R. Kreuger, briefl.)	27,7	19,9	0,297	0,102	5,85	5,5%	Illinois—Baltimore bis N-Mississippi u. South Carolina (c/4 aus Maryland)
44 *Turdus migratorius caurinus* (Grinnell) 26,2—32,5×19,5—22,5 = 0,32—0,37 g (nach Bent 1949; 4 nach R. Kreuger, briefl.)	29,3	21,0	0,346	0,111	6,90	5,8%	S-Alaska, W-Brit. Columbia, W-Washington (c/4 aus Brit. Columbia)
50 *Turdus migratorius propinquus* Ridgw. 24,0—32,2×18,0—22,0 = 0,34—0,45 g	29,3	20,7	0,400	0,118	6,75	5,9%	SO-Brit. Columbia, Montana bis S-Californien u. N-Mexico
21 *Turdus migratorius confinis* Baird 28,3—33,0×19,1—22,1 (nach Bent 1949)	30,3	20,5	—	—	6,80	—	Südende von Niedercalifornien

Familie Timaliidae, Timalien

(Taxonomie und Nomenklatur nach H. G. Deignan in: Check-list of birds of the world. A continuation of the work of James L. Peters. Herausg. E. Mayr & R. A. Paynter, jr. Bd. 10, Cambridge, Mass., 1964, zitiert als Peters.)

Auch die Timalien werden im Peters als Unterfamilie der Muscicapidae behandelt (siehe oben S. 362), genauer gesagt, als eine in vier Unterfamilien aufeinander folgende Reihe von Gattungen, zwischen die ein Block von fünf Gattungen unsicherer Stellung eingeschoben ist. Zunächst werden die Laufflöter der Gattungen *Orthonyx* bis *Eupetes* als Orthonychinae aufgeführt, die manchmal auch Cinclosomatinae heißen; dann folgen die zahlreichen Eigentlichen Timalien (Timaliinae) der Gattungen *Pellorneum* bis *Yuhina*, die unsicher hierher gestellten Gattungen *Myzornis*, *Horizorhinus*, *Oxylabes* und *Mystacornis*, weiter die von Stresemann (Verh. Orn. Ges. Bayern 15, S. 387—390, 1923) wie schon von Oates (1889, S. 60), als besondere Unterfamilie, von Baker (1922, S. 103) sogar als Familie abgeteilte Gruppe der Papageischnabeltimalien (Paradoxornithinae), die bei Peters nach den seit Sharpe (A hand-list of the genera and species of birds 4, London 1903, S. 67) dazu gehörigen Bartmeisen, der einzigen auch in Europa lebenden Timalien-Art, Panurinae heißen, und zum Schluß die Felshüpfer, Picathartinae, mit einer einzigen Gattung und zwei Arten.

Nur die artenarme letztgenannte Gruppe scheint sich oologisch von den drei oder vier übrigen Gruppen abzuheben (S. 498), die oologisch nicht geschlossen wirken, wie man auch nicht von einem einheitlichen Timalientyp der Eier sprechen kann.

Gegenüber dem Katalog von A. Nehrkorn (Katalog der Eiersammlung . . . , Berlin 1910², S. 201—215, 219, 373, 376—377) und dem des Britischen Museums [Oates, E. W. und S. G. Reid, Catalogue of the collection of birds' eggs in the British Museum (Natural History) 4, London 1905, S. 1—65, 78, 316, 317, hier als Cat. Brit. Mus. zitiert], erlitt besonders diese Familie sehr viele Änderungen der noch immer nicht geklärten Systematik und Nomenklatur. Mehr als 40 der dort angeführten Formen kamen in andere Familien, zu den Sylviidae, Turdidae und Sturnidae; umgekehrt waren einige Timalien früher bei den Troglodytidae und in anderen Gruppen untergebracht. Trotz aller Ergänzungen sind in der folgenden Liste nur 196 Timalienarten in etwa 350 Maßreihen zu finden, so daß auch heute noch alle oologischen Angaben über etwa ein Drittel der anerkannten Arten zu fehlen scheinen. Nicht weniger als 14 Gattungen — und die sind heute oft weiter gefaßt als früher — wird man vergebens suchen: *Androphobus*, *Melampitta*, *Ifrita*, *Leonardina*, *Ptyrticus*, *Garritornis*, *Jabouillea*, *Ptilocichla*, *Kenopia*, *Micromacronous*, *Cutia*, *Parophasma*, *Phyllanthus* und *Malia*.

Zur Wahrung des Zusammenhalts zwischen den erwähnten großen und anderen Werken sowie der heutigen Nomenklatur wurden im Text und in den Maßlisten reichlich Synonyme vermerkt.

Die Gestalt der Eier dieser artenreichen Familie ist im allgemeinen das gewöhnliche Oval. Langstreckung kommt normalerweise nicht vor. Neigung zur Kugelform fast nur bei *Garrulax leucolophus*, *Chrysomma*, *Moupinia* und *Panurus*. Alle Schalen sind glatt mit wechselndem Glanz; an Korn und Poren wurde nichts Ungewöhnliches beobachtet, abgesehen von einigen *Turdoides*-Arten, und

die durchscheinende Färbung entspricht der Grundfärbung. Manche Eier erscheinen recht dünnschalig, wie das relative Schalengewicht (Rg der Listen) ausweist, das bei *Heterophasia p. picaoides* auf 4,3% heruntergeht. Relativ schwerschalige Eier (Rg höher als 7%) legen (wohl nur) ausnahmsweise *Pomatorhinus h. hypoleucos* (Rg = 8,2%), *Turdoides s. subrufus* (Rg = ?7,6%), *T. j. jardineii* (Rg bis 8,6%, S. 481) und *Garrulax c. canorus* (Rg bis 7,5%), aber vielleicht öfter, als bisher bekannt geworden ist, *G. leucolophus* (Rg = 6,7—7,7%) und *G. d. delesserti* (Rg bis 7,3%, S. 482). Einige Arten erreichen den Höchstglanz und den tiefblaugrünen Farbton von *Tinamus*-Eiern (*Turdoides*. *Babax*, *Garrulax*).

Ungewöhnliche Erscheinungen bieten folgende Gattungen bzw. Arten: *Pomatostomus* mit schwarzbraunen Adern und Wischern, *Turdoides plebejus* mit ungefleckten, ganz verschieden gefärbten Eiern, *Turdoides bicolor* und zum Teil *jardineii* mit regelmäßig einzig hier zu findendem Körnelgürtel auf der sonst glatten Oberfläche, *Actinodura* und ein Teil der ehemaligen *Trochalopteron*-Arten in der Gattung *Garrulax* mit roten Kritzeln, Adern und Linienzügen, endlich *Garrulax milnei sharpei* mit weißem Grund als einzige solche Art in der *Trochalopteron*-Artengruppe (alle andern sind blau).

Außer den in vielen anderen Familien anzutreffenden Ähnlichkeiten mit einfarbig weißen und bläulichen Eiern von Timalien finden sich Anklänge an *Hirundo rustica*, fern von den Timalien, bei den Timalien *Napothera*, *Dumetia*, *Macronous* und *Yuhina*, an *Alauda* und *Lanius* bei *Trichastoma*, *Gampsorhynchus*, *Actinodura* und *Conostoma*, an *Anthus* bei *Pellorneum* (zum Teil), an *Sylvia borin* bei *Alcippe rufogularis* und *brunnea* („*Schoeniparus*") sowie bei Arten von *Paradoxornis* (*flavirostris*, *guttaticollis*, *ruficeps*, *gularis*, *heudei*) und schließlich an *Carpodacus* bei *Minla*.

Innerhalb derselben Art zeigen *Napothera* und *Alcippe* eine erstaunliche Variation in Färbung und Zeichnung. Im Gegensatz hierzu ändern *Panurus*-Eier so gut wie gar nicht ab.

Um von der Mannigfaltigkeit der Eifärbung bei den Timaliidae einen Überblick in groben Zügen zu bieten, folgt eine Zusammenstellung, in der aber der verschiedene Zeichnungscharakter wenig oder gar nicht berücksichtigt ist und auch die fast ganz zurücktretenden lilagrauen oder violetten Unterflecke außer Betracht bleiben.

A. Einfarbige Eier, hier stärker vertreten als bei den Turdidae, Sylviidae und Muscicapidae.

1. Reinweiß: *Orthonyx*, *Pomatorhinus*, *Xiphirynchus*, *Pnoepyga*, *Sphenocichla*, *Stachyris* außer *rufifrons*, *ambigua*, *ruficeps*, *pyrrhops* und *erythroptera*, die (meist) gefleckt sind, *Garrulax leucolophus*, *d. delesserti* sowie aus der „*Ianthocincla*"-Gruppe dieser Gattung *rufogularis* und *austeni*, aus der „*Dryonastes*"-Gruppe einige Arten, die neben bläulichweißen reinweiße Eier legen, ferner *Myzornis*? und die „*Suthora*"-Gruppe von *Paradoxornis*, allerdings von dieser nur *webbianus* und *alphonsianus* (zum Teil).

2. Weiß mit bläulichem Schein: *Trichastoma albogulare*, *Stachyris erythroptera*, *Turdoides bicolor* (blaßblau), *Garrulax delesserti gularis*, *G. striatus* (früher *Grammatoptila*), *G. ocellatus* („*Ianthocincla*"-Gruppe), *G. perspicillatus*, *ruficollis*, *sannio*, *caerulatus* und andere („*Dryonastes*"-Gruppe), *Paradoxornis* (nur die ehemalige Gattung *Suthora* zum Teil).

3. Grünlichblau: *Chamaea* (auch hellblau, graublau), *Turdoides* (die früheren *Argya*-Arten eingeschlossen, *T. p. plebejus* auch graublau), *Babax*, *Garrulax pectoralis*, *moniliger*, *albogularis* (*Garrulax* im engeren Sinne), *Garrulax lunulata*, *cineracea*, *davidi* (früher *Ianthocincla*), *G. mitrata* (früher *Rhinocichla*), *G. merulinus* (früher *Stactocichla*), *G. canorus*, *lineatus*, *virgatus*, *squamatus*, *subunicolor* (früher *Trochalopteron*), *Heterophasia capistrata*, *melanoleuca*, *pulchella*, *Paradoxornis* (nur *Suthora*-Artengruppe, nämlich *webbianus* und *alphonsianus* zum Teil).

4. Rosa, lachsfarben, lilarötlich, purpurgrau: *Turdoides p. plebejus* zum Teil.

B. Gefleckte Eier mit weißem Grund.

5. Braun punktiert: *Cinclosoma punctatum* und *cinnamomeum*, *Pellorneum ruficeps*, *palustre*, *fuscocapillum*, *Spelaeornis*, *Neomixis*, *Stachyris rufifrons*, *ambigua*, *pyrrhops* (früher *Stachyridopsis*), *St. erythroptera*, *melanothorax* (früher *Cyanoderma*), *Macronous*, *Chrysomma*, *Moupinia*, *Yuhina xantholeuca* (früher *Herpornis*), *Horizorhinus*, *Oxylabes*, *Panurus*, *Paradoxornis* (*flavirostris*, *guttaticollis*, *heudei*, zum Teil).

6. Kräftiger oder dunkler braun gefleckt: *Trichastoma fulvescens* (zum Teil). *Rhopocichla*, *Timalia*, *Garrulax milnei sharpei* (früher *Trochalopteron*). *Pteruthius melanotus*, *Alcippe cinerea*, *rufogularis*, *nipalensis*, *Lioptilus*, *Yuhina* und *Mystacornis* (dunkler rot gefleckt).

7. Zart rotbraun oder rötlicher gefleckt: *Pellorneum* (zum Teil,) *Napothera* (außer *macrodactyla*).

8. Gelbbraun gefleckt und gewölkt: *Alcippe rufogularis* und *brunnea* (frühere *Schoeniparus*, zum Teil), *Conostoma*, *Paradoxornis* (einschließlich des früheren *Psittiparus*, außer der früheren *Suthora*.)

C. Gefleckte Eier mit farbigem Grund.

9. Grauweiß oder blaßgrün mit braunen Flecken: *Trichastoma celebense*, *rufipenne*, *Leiothrix*, *Alcippe* außer *chysotis*, *cinerea*, *rufogularis*, der *nipalensis*-Gruppe (siehe S. 490) *Yuhina* (siehe 6.), *Heterophasia*, *Picathartes* (rahmfarben mit gelbbraunen Flecken).

10. Hell graugrünlich mit dichten braunen kleinen Flecken: *Pellorneum capistratum* (früher *Drymocataphus*), *Trichastoma tickelli* (früher *Drymocataphus*), *Gampsorhynchus*.

11. Blaßblau mit schwärzlichen oder rötlichen Spritzern: *Garrulax s. striatus* (gelegentlich, ehemalige *Grammatoptila*); mit wenigen schwärzlichen Flecken: *Garrulax morrisonianus* (früher *Trochalopteron*).

12. Hell blaugrün bis blau, sepiabraune bis schwarze Blattern, selten mit Hieroglyphen: *Sphenostoma*.

13. Bläulich meergrün, bräunlichschwarze Fleckung: *Neomixis striatigula*.

14. Grünlichblau mit einigen roten Linienzügen und brauner Fleckung: *Garrulax erythrolophus*, *cachinnans*, *affinis*, *chrysopterus* (ehemaliges *Trochalopteron*), *Liocichla*, *Actinodura*, *Crocias*. Mit braunen Flecken und meist Kritzellinien: *Psophodes*; ohne Linien: *Garrulax ellioti* (ehemals *Ianthocincla*).

15. Blau mit dunklem Fleckenkranz (wie *Carpodacus*): *Minla*.

16. Hell lehmgelb bis rötlichgrau und dunkelrahmfarben, mehr oder weniger hell braun, zum Teil schwarz gefleckt: *Cinclosoma* und *Ptilorrhoa* (außer *leucosticta*).

17. Hell graubraun mit Netz schwarzbrauner Adern: *Pomatostomus*.

18. Rosaweiß mit braunroten Flecken und Linienzügen: *Trichastoma*; zum Teil ohne Kritzel: *Rimator, Napothera macrodactyla, Chrysomma, Pteruthius melanotis.*

19. Lederbraun mit braunen Flecken: *Trichastoma fulvescens* (zum Teil).

20. Blaßrötlichgelb, gelblichweiß oder rosaweiß mit braunroten, fuchsigen oder rosaroten und grauen Flecken: *Pellorneum albiventre, Chrysomma.*

21. Leuchtend sienabraun mit dunkelbraunen Flecken: *Ptilorrhoa leucosticta loriae.*

Vogelgewichte nach Moreau (Ibis 1932, S. 671—672), Meise (1937), Hoesch & Niethammer (1940), Eisentraut (1963, S. 238), C. D. Bowers (Condor 62, S. 98, 1964), Ripley & Heinrich (Postilla 96, 1966), Serventy & Whittell (1967), vor allem aber nach Ali & Ripley (Handbook of the birds of India and Pakistan 6 u. 7. Bombay. London, New York 1971 bzw. 1972) und nach der Sammlung des Zoologischen Museums Hamburg, ergeben mit den Eigewichten der Maßliste die folgenden relativen Eigewichte:

♀-Gewicht g	Name	RG %	♀-Gewicht g	Name	RG %
145	*Garrulax pectoralis melanotis*	6,0	54	*Pomatorhinus f. ferruginosus*	9,9
101,5	*Garrulax striatus sikkimensis*	9,0	48	*Pellorneum ruficeps punctatum*	6,3
97,5	*Garrulax leucolophus patkaicus*	8,1	40	*Turdinus erythrogenys mcclellandi*	9,7
97	*Garrulax albogularis whistleri*	7,1	39	*Pteruthius flaviscapis validirostris*	8,8
84	*Garrulax squamatus*	8,5	38	*Turdoides caudatus huttoni*	8,0
83,5	*Turdoides s. striatus*	6,1	36	*Garrulax l. lineatus*	13,5
79	*Garrulax erythrocephalus nigrimentus*	8,5	35	*Turdoides longirostris*	9,2
73	*Turdoides striatus sindianus*	6,9	34	*Paradoxornis r. ruficeps*	9,6
73	*Ptilorrhoa castanonota pulchra*	10,3	34	*Pomatorhinus ochraceiceps austeni*	14,9
71	*Cinclosoma cinnamomeum castaneothorax*	11,3	32	*Trichastoma cleaveri batesi*	11,7
71	*Pomatostomus temporalis*	9,2	30,2	*Pomatorhinus ruficollis godwini*	13,6
65	*Turdoides bicolor*	9,2	28	*Trichastoma rufipenne distans*	10,8
60	*Garrulax ruficollis*	9,2	29	*Paradoxornis g. gularis*	10,0
60	*Pomatorhinus erythrogenys haringtoni*	10,7	28	*Paradoxornis ruficollis bakeri*	11,4
59	*Pomatorhinus erythrogenys austeni*	8,7	26,8	*Trichastoma abbotti amabile*	11,7
57	*Turdoides jardineii kirkii*	7,2	26,5	*Trichastoma fulvescens fulvescens*	10,4
56	*Garrulax r. rufogularis*	9,4	26	*Paradoxornis guttaticollis*	12,2
56	*Garrulax sannio albosuperciliaris*	9,6	23	*Leiothrix a. argentauris*	12,7
55	*Garrulax g. galbanus*	8,7	23	*Leiothrix lutea calopyga*	15,2

♀-Gewicht g	Name	RG %	♀-Gewicht g	Name	RG %
21	*Minla s. strigula*	12,0	14	*Panurus b. biarmicus*	13,2
20	*Pnoepyga a. albiventer*	9,7	14	*Chamaea fasciata rufula* u. *henshawi*	13,3
20	*Yuhina g. gularis*	7,4	14	*Stachyris n. nigriceps*	15,3
20	*Alcippe poioicephalus brucei*	10,9	14	*Minla i. ignotincta*	15,4
19,5	*Alcippe a. abyssinica*	13,0	12	*Alcippe v. vinipectus*	15,6
16,5	*Minla c. cyanouroptera*	12,2	11,5	*Yuhina x. xantholeuca*	12,2
16	*Rhopocichla atriceps nigrifrons*	12,3	11	*Macronous gularis rubicapilla*	12,7
16	*Alcippe atriceps*	16,7	11	*Alcippe cinerea*	17,3
15	*Rhopocichla a. atriceps*	12,9	10	*Stachyris r. ruficeps*	13,4
15	*Alcippe n. nipalensis*	12,9	10	*Stachyris pyrrhops*	14,8
15	*Timalia pileata bengalensis*	13,2	10	*Spelaeornis caudatus*	18,4
15	*Macronous striaticeps mindanensis*	14,0	9	*Stachyris rufifrons ambigua*	14,7
15	*Pteruthius x. xanthochlorus*	14,2	8,5	*Yuhina n. nigrimenta*	15,3
15	*Yuhina f. flavicollis*	14,3	7	*Stachyris ch. chrysaea*	17,3
14	*Spelaeornis ch. chocolatinus*	10,6	5,5	*Paradoxornis nipalensis poliotis*	11,1
14	*Alcippe m. melanotis*	12,5			

Die Schwankung des Relativen Eigewichts von 6 bis über 18% ist bei verwandten Familien ganz ähnlich. Eine Zusammenstellung erfolgt bei den Muscicapiden.

Einzelbeschreibung.

Orthonyx temminckii und *spaldingii*. Relativ große Eier. Reinweiß mit blassem Seidenglanz. Gestalt länglich- bis breitoval, auch das schlankere Ende flach abgerundet, nicht spitz, mehr elliptisch. Zartes, feingrießiges Korn, das an *Pteroptochus* erinnert, auch an *Cinclus, Sarothrura* und *Philepitta.* Die flachen Poren sind kaum zu sehen. — Geschlossenes Moosnest mit seitlichem Eingang, am Boden. — k = 1,32 und 1,37 bzw. (*spaldingii*) 1,48. (Taf. 6, Fig. 1.)

Psophodes olivaceus (= *crepitans*). Regulär oval (k = 1,38), nur wenig glänzend. Auf hellem, bläulich- oder grünlichweißem Grund überall lose verteilte schwarze oder dunkelsepiabraune kleine rundliche Flecke, die am stumpfen Ende größer sind und dichter stehen. Sie sind gemischt mit scharf markierten Kritzeln, Schnörkeln und Wurmlinien. Wenn solche fehlen, ähneln die Eier nach Kreuger (briefl. 1969) übergroßen von *Bombycilla garrulus.* Dazu kommen noch lilagraue Unterflecke in geringerer Zahl, aber ebenfalls von absonderlicher Gestalt, zuweilen wie Hieroglyphen. Bald schlicht, bald kühn gezeichnet. Schale glatt, Poren flach, durchscheinende Farbe bläulichweiß wie die äußere. (Taf. 6, Fig. 2.)

Psophodes nigrogularis. Ganz wie die vorigen Eier. — k = 1,35 bis 1,43.

Sphenostoma cristatum. Hell blaugrün bis blau, vorwiegend mit wenigen rundlichen, kleinen, höchstens mittelgroßen Blattern von dunkelsepiabrauner bis schwarzer Färbung, die hauptsächlich am stumpfen Ende stehen. Hin und wieder ein violettgrauer Unterfleck, gelegentlich auch kleine unregelmäßig geformte Spritzer neben den runden, aber scharf ausgeprägt wie die gewöhnlichen Flecke. Man wird an die Eier unserer Singdrossel (*Turdus philomelos*) erinnert, die aber größer, bauchiger und glänzender sind, auch von einem reineren Blau der Grundfärbung. Diese besitzt bei Nehrkorns *Sphenostoma*-Stücken einen graublauen Ton. Im Dresdner Museum liegen fast glanzlose Stücke, im Britischen Museum ziemlich glänzende. Ziemlich selten findet sich nach D. L. Serventy & H. M. Whittell (Birds of Western Australia, S. 366. Perth, 1967[4]) am stumpfen Ende ein Kranz von Flecken und hieroglyphenähnlichen Linien. — Das offene Napfnest, die Eier und anderes zwangen dazu, diese Gattung aus der Meisenfamilie (Paridae), in der sie früher stand, herauszunehmen. — k = 1,40.

Cinclosoma punctatum und Gattungsverwandte. — k = 1,39—1,42, bei *castanotum mayri* 1,50, bei *cinnamomeum castaneothoax* 1,24. — Weißer oder leicht graugelb bis bräunlich gehauchter Grund, ziemlich dicht und gleichmäßig teils fein, teils gröber gefleckt, besonders am breiteren Ende, meist aber ohne Kranzbildung. Fleckenfarben olivbraun, braungrau, umberbraun, schwärzlichgrau. Dazu blaßpurpurblaue bis graue Unterflecke, die am oberen Ende zuweilen dominieren. Manchmal ein fahlbrauner oder zart olivgrünlicher Hauch im Gesamteindruck, der etwas an Elstereier (*Pica*) erinnert. Glanz nur gering. Zeichnung bald kleine Punkte bis mittelgroße Flecke oder kurze längslaufende Strichel (Frickel), bald unregelmäßig geformte, dann und wann auch einmal gröbere Blattern, die lockerer stehen. Starke Größenvariation. (Taf. 6, Fig. 3.)

Cinclosoma cinnamomeum marginatum. Nach North mattweiß mit zahlreichen Frickeln, kleinen unregelmäßig geformten Fleckchen und wenigen Wischern in verschiedenen braunen Tönen, dazwischen matte, blaugraue Unterflecke; die Zeichnung teils locker, teils dichter und gleichmäßiger verteilt, zuweilen in einer Zone am stumpfen Ende gehäuft, auch mit sich überdeckender oder brandfleckig auslaufender Fleckung. — k = 1,42.

Ptilorrhoa leucosticta loriae (= *Eupetes*). Nehrkorns Stück unterscheidet sich von seinen *Amalocichla incerta*-Eiern durch mehr bräunlichen, rosa gehauchten Grund mit fast nur grauen Unterflecken und bloß wenigen braunen Oberflecken. Er beschreibt es als schokoladenbraun mit rötlichgrauen markierten Unter- und schwarzbräunlichen, ebenfalls scharf begrenzten Oberflecken, die am stumpfen Ende einen schwachen Kranz bilden. Geringer Glanz. Das Londoner Exemplar hat stumpfovale Gestalt (k = 1,38), schwachen Glanz und auf leuchtend sienabraunem Grund mäßig viele kleine und eine Anzahl gröbere, tiefbraune Flecke und Blattern, die mehr im oberen Drittel stehen, dazwischen dort auch einzelne purpurgraue Unterflecke. Gesamteindruck hell sienabraun mit ebensolcher, nur sehr dunkler Zeichnung. Nach Loke Wan Tho (A company of birds. London 1958, S. 90) ist das länglich ovale Ei lebhaft nelkenrot (rich pink) mit einem Ring dunkelrötlichbrauner unscharfer Flecken um das stumpfe Ende. Rand & Gilliard (1967, S. 342) führen (für diese Rasse?) die nicht in unsere Liste aufgenommenen Maße 29,5×21,5 mm an. — k = 1,33.

Ptilorrhoa caerulescens geislerorum (= *Eupetes*). Nehrkorn beschreibt sein einziges Exemplar als lehmgelb bis rötlichgrau mit wolkenartigen, verwischten, auch in die Länge gezogenen gelblichgrauen und graubräunlichen Flecken, die am stumpfen Ende gehäufter stehen, ohne einen Kranz zu bilden. Ich sah es wie *Ptilorrhoa castanonota pulchra*, aber nur am dicken Ende kräftige grauschwarze Unterflecke, sonst bloß helle Wolken auf gelblichem Grund.

Ptilorhoa caerulescens nigricrissa. Das von Rand (Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. 79, S. 328, 1942) beschriebene Ei ist glatt und etwas glänzend; auf bläulichweißem Grund stehen überall dunkel bis hell braune Flecke und kurze Längsstriche, die am stumpfen Ende so zusammengedrängt sind, daß sie fast die Grundfärbung verdecken, zudem dunkler sind, wo sie sich überdecken. Graue Unterflecke vorhanden. Die Maße 23,5 × 19,25 mm sind nicht in die Liste aufgenommen worden, da sie ein k von 1,22 ergeben. Sollte die Länge 28,5 mm (mit k = 1,41) betragen?

Ptilorrhoa castanonota pulchra (= *Eupetes*). Nehrkorn sagt von seinem Stücke: „Hochinteressantes Ei. Gelblichweißer Grund mit großen, flatschenartigen braungelben Unter- und grauschwarzen, etwas mehr markierten Oberflecken, welche zum Teil langgezogen erscheinen. Am dicken Ende nehmen die Flecke eine mehr rundliche Form an. Starker Glanz.“ — Hinzuzufügen wäre: Die hellbraunen und grauen, längsgerichteten Fleckchen sind nicht sehr lang, aber über die ganze, glänzende Oberfläche verteilt. An *Paradisaea* anklingend. — Ganz ähnlichen Charakters sind die drei Exemplare im Britischen Museum. Eins erinnert etwas an die schönsten, erythristischen Eier des Meliphagiden *Philemon cockerelli*. Es ist breitoval und trägt auf dunkelrahmfarbenem Grund überall, besonders aber am stumpfen Ende, kräftige purpurgraue Unterflecke in Gestalt von Blattern, Wischern und Längsstreifen, darüber ebenfalls längsgerichtet tiefbraune Oberflecke, die gleichmäßig, aber nicht sehr dicht verteilt sind. Zwei weitere Stücke dort zeigen gleichfalls *Paradisaea*-Charakter, auf gelblichem Grund zarte fuchsige Flecke neben langgestreckten grauen Streifen. — k = 1, 0.

„*Eupetes incertus*“ = *Amalocichla* (s. S. 399).

Pellorneum ruficeps mandellii. Meist reguläroval (k = 1,37), wenig glänzend. Auf weißem Grund überall feinste Punkte gleichmäßig mitteldicht verteilt, darüber unregelmäßig und weniger dicht verstreute kleine bis mittelgroße Fleckchen, die sich nach dem breiteren Ende hin etwas mehr anhäufen, ohne Neigung zur Kranzbildung. Fleckenfarben sind braune Töne zwischen kastanienbraunen, purpurbraunen und sepia neben lila- und schiefergrauen. Die Unterflecke treten stark zurück. Durchscheinende Farbe gelblichweiß. Im Gegensatz zu den Eiern der *P. albiventre*-Rassen keine fuchsigroten Töne. Von dem grünlichen Hauch in der Grundfarbe, den Hume und auch Baker erwähnen, konnte ich in den Sammlungen nichts entdecken. Der Gesamteindruck erinnert an *Lullula arborea*, und zwar bei ausschließlich fein punktierten Stücken ebenso wie bei etwas gröber gezeichneten. — Wie bei *mandellii* sind die Eier der Rassen *olivaceum*, *ruficeps* (k = 1,34 bzw. 1,30), *minus*, *subochraceum* (k = 1,29—1,32) und *victoriae* sowie

die der Art *palustre* (k = 1,33) und von *P. fuscocapillum babaulti, fuscocapillum* und *f. scortillum* (k = 1,42 bzw. 1,38 bzw. abnorm 1,53). Die von *babaulti* sind nach LEGGE (Birds of Ceylon, S. 1216, 1879) blaß rotbraun gefleckt mit Kappenbildung und gröberer brauner Fleckung vor allem in einem Kranz am stumpfen Ende, die von einer der drei Rassen nach NEHRKORN auf grauweißem Grund überall dicht fuchsiggrau und graubläulich gefleckt, während E. C. St. BAKER (The Fauna of British India, Birds, 2nd Edition 1, London 1922, S. 245) *fuscocapillum* (und wohl *scortillum*) wie schwach gezeichnete *ruficeps* findet, 1932 (The nidification of birds of the Indian Empire 1, S. 212, 1932) aber genau wie diese, vielleicht durchschnittlich etwas gestreckter, was mit den obigen Werten für k übereinstimmt — doch bleibt die gestrecktere Form von *ruficeps mandellii* zu bedenken. Am dunkelsten: *mandellii* und *palustre*. (Taf. 6, Fig. 4.)

Pellorneum capistratum nigrocapitatum (= *Drymocataphus*). Laut CAT. BRIT. MUS. elliptisch, ziemlich glänzend. Der rahmweiße, wenig sichtbare Grund erscheint dicht braun und blaßpurpurn gefrickelt und gewölkt durch gleichviele Ober- und Unterflecke. Nach BAKER rahmweiß, überall dicht purpurbraun und tintenpurpurn bespritzt. — k = 1,31. — Bei *morrelli* („*capistratoides*") ist der blaßgraue Grund überall dicht bedeckt mit zarten, zum Teil etwas größeren und dunkleren Punkten, Spritzern und Fleckchen brauner und purpurgrauer Färbung, die am stumpfen Ende zusammenfließen. — k = 1,40. (CAT. BRIT. MUS. 4, S. 37.) — *Pellorneum capistratum capistratum*. Die im NEHRKORN-Katalog dieser Form und der vorvorigen zugeschriebenen bunten Eier gehören nach BARTELS (Orn. Mon.ber. 32, S. 110, 1924) zu *Trichastoma s. sepiarium*. Das Gleiche gilt für die „*capistratum*"-Eier im CAT. BRIT. MUS. und bei KUSCHEL (Orn. Mon.ber. 3, S. 155, 1895), ferner für die „*capistratoides*" — Eier der Kuschel-Sammlung im Museum Dresden. Richtige Exemplare von *capistratum* ähneln denen von *Anthus campestris* und *Timalia pileata*. Grünlich gehauchter, weißer Grund, kleine, schwarzgraue, dunkelolivbraune und sepia Flecke, die oben dicht, nach unten lockerer stehen und kleiner werden. (Nach HELLEBREKERS & HOOGERWERF, Zool. Verhand. 88, S. 108, 1967) ist aber die Fleckung gelegentlich purpurbraun. — k = 1,38.

Pellorneum albiventre ignotum, albiventre und *cinnamomeum*. Der weiße bis hellgelbrötliche Grund ist vorwiegend entweder mitteldicht mit feinen bis mittelgroben Punkten und Fleckchen fuchsrötlicher Färbung besetzt, die ziemlich viel Grund zwischen sich frei lassen, oder durch feine fuchsige Frickel vollkommen verdeckt. Zuweilen unscharfe Zone am oberen Ende. Entfernte Ähnlichkeit mit kräftig gezeichneten Eiern des Rotkehlchens (*Erithacus rubecula*). Gesamteindruck also fuchsiggelbrötlich. Innenfarbe weiß, bei den dunkler gefärbten Stücken blaß orange getönt. — k = 1,33. — Die Eier von *cinnamomeum* erscheinen im allgemeinen etwas dunkler als die der übrigen Formen, auch dichter fein gefleckt, zum Teil mehr terrakottafarben. — k = 1,35. (Taf. 6, Fig. 5.)

Trichastoma tickelli assamense (*Malacocincla*; = *Pellorneum*; = *Drymocataphus*). Stumpfbreitovale Eier (k = 1,27). Auf blaßgrünem oder hell grünlichgrauem Grund überall gleichmäßig verteilte dichte, feine, verwischte Frickel

graubrauner bis olivbrauner Färbung. Zuweilen auch kleine Blattern und Verdichtung nach dem oberen Pol hin. Gesamteindruck grünlich- oder bräunlichgrau mit olivgrauer Wölkung. Der Zeichnungscharakter kommt dem bei *Anthus spinoletta* nahe, indem die Flecke oft nicht stark hervortreten. Glanz gering. Durchscheinende Farbe blaßgrün. — *Trichastoma tickelli fulvum* (und *tickelli*?). Im Ganzen den Eiern von *assamense* sehr ähnlich. BAKER vergleicht mit Miniaturen von *Copsychus saularis* und sieht den blaß grünlichweißen Grund mit leichtem Glanz über die ganze Oberfläche bedeckt von hell rötlichbraunen und purpurgrauen Frickeln und kleinen Blattern. Die Grundfärbung kann auch grünlichgrau in verschiedener Intensität sein. Manche erinnern an den gleichmäßig braun gefrickelten Ei-Typ bei *Emberiza fucata*. — k = 1,29.

Trichastoma pyrrogenys pyrrogenys. Nach HELLEBREKERS & HOOGERWERF (1967) blaßblau mit feiner, dichter, brauner Fleckung. — k = 1,37. — Die rötliche Fleckung kann bei der Borneo-Form *longstaffi* sehr verschieden dicht sein, bei der Rasse *canicapillum* findet sich eine ziemlich dichte braune und purpurgraue Fleckung auf blauem oder trübgrünem Grund [nach T. H. HARRISSON (1950) bzw. C. A. GIBSON-HILL (1950) aus B. E. SMYTHIES, The birds of Borneo. Edinburgh & London 1966, S. 403]. — k = 1,33.

Trichastoma malaccense (= *Anuropsis*). An manche gelbbräunliche Lercheneier (*Alauda*) und Raubwürgereier (*Lanius excubitor*) anklingend. Zwei Exemplare im Britischen Museum sind nach dem CAT. BRIT. MUS. reguläroval (k = 1,35), ziemlich glänzend und auf rahmfarbenem Grund überall mit kastanienbraunen und lilagrauen Frickeln, kleinen Fleckchen und Stricheln besetzt, die recht gleichmäßig verteilt, aber im oberen Eiviertel zu einem Kranz verdichtet sind.

Trichastoma sepiarium sepiarium (= *Malacocincla*). Die Eier gleichen denen von *Trichastoma abbotti* (S. 471). Hierher gehören die bei NEHRKORN und im CAT. BRIT. MUS. irrig dem *Pellorneum capistratum* zugeschriebenen Eier (S. 470). Richtige von diesem sind eher lerchen- (Alaudidae-) oder pieper- (*Anthus*-) artig. — k = 1,42. — Die beiden bekannten Eier von *Trichastoma sepiarium minus* sind nach HELLEBREKERS & HOOGERWERF (1967, S. 109) blaß purpurrahmfarben und ziemlich spärlich mit sepiabraunen Flecken und Haarlinien gezeichnet. Bei der Nominatform kommen aber noch spärlicher gefleckte Stücke vor. Dort gibt es andererseits selten braune Kappenbildung, und zwar am stumpfen oder am spitzen Ende (l.c.). — k bei *minus*: 1,39.

Trichastoma celebense finschi. Von den beiden einzigen bekannt gewordenen Eiern, die Gerd Heinrich im Naros-Gebiet von S-Celebes gesammelt hat (E. STRESEMANN, Journ. f. Orn. 88, S. 112, 1940), blieb nur eins erhalten. Wegen seines grünlichweißen Grundes mit ziemlich reichlichen hellbraunen groben Oberflecken von unregelmäßiger Gestalt neben violettgrauen Unterflecken erinnert es an amerikanische Ammerneier (*Zonotrichia melodia* und *capensis*), auch an manche kräftig gezeichneten Eier der Schneeammer (*Plectrophenax nivalis*). — k = 1.41.

Trichastoma abbotti amabile (= *Malacocincla*; = *Turdinus*). Stark variabel in der Größe. Gestalt wechselnd, ebenso der Glanz. Sehr schöne Eier. Grundfarben rosaweiß, hell fleischfarben oder blaßlachsrötlich. Die sich auffallend abhebenden.

scharf markierten, aber überall nur locker verstreuten Flecke bestehen aus kleinen und mittelgroßen runden Blattern, Punkten und kurzen Schnörkeln leuchtend siena- oder kastanienbrauner und graublauer Farbe. Daneben kommen rötliche Wolken und dunkle Kritzel, Runenflecke oder Linienzüge vor, die wie die übrige Zeichnung oft heller umrandet sind, so daß sich ein bunt marmoriertes Bild ergibt. Zuweilen sind Haarlinien und Adern in größerem Umfang verbreitet, mehrfach gewunden und sich überkreuzend, ähnlich wie die Zeichnung bei vielen *Emberiza*-Eiern; doch übertreffen diese Timalien-Eier durch den rötlichen Gesamteindruck die Ammern-Eier an Schönheit beträchtlich. Die glatte Schale scheint gelbweiß durch und läßt von Poren nur wenig erkennen. Kurzovale Gestalt ist wohl häufiger als andere (k = 1,32). (Taf. 6, Fig. 6.).

Trichastoma cleaveri batesi (= *Malacocincla*). Ogilvie-Grant (Ibis 1911, S. 625) beschreibt die Eier als langoval und leicht glänzend. Auf weißem oder rosaweißem Grund stehen kleine Flecke und unregelmäßig gestaltete Blattern trübkastanienbrauner Färbung neben purpurgrauen über die ganze Oberfläche verteilt oder mehr nach dem breiteren Ende hin gehäuft. Die zugehörige, von Groenvold gemalte Abbildung (Taf. 12) zeigt die locker über kleinen Spritzern verteilten größeren Flecke fast schwarz und seitlich ausgezackt, wie zerplatzt, teilweise rötlich umrandet. Gestalt ziemlich elliptisch-langoval (k = 1,41).

Trichastoma rufipenne distans (= *Illadopsis*; = *Malacocincla*). Grauweiß mit braunen Blattern oder Spritzern, beide Fleckungstypen im selben Gelege (nach Moreau, Ibis 1937, S. 322). — k = 1,47.

Trichastoma fulvescens fulvescens (= *Turdinus*; = *Malacocincla*). — Bei Bates (Ibis 1911, Taf. 12) werden vier verschiedene Eitypen abgebildet und von Ogilvie-Grant beschrieben (ibid., S. 624f.).

1. Auf weißem Grund wenige kastanienbraune und purpurgraue Blattern lose verstreut. Die Abbildung zeigt die über deutlichen, blaugrauen Unterflecken lagernden leuchtend fuchsigbraunen Blattern zackig ausgefranst, wie explodiert — ein kontrastreiches Bild. Gestalt länglich elliptisch, ziemlich gleichstumpf an beiden Enden.

2. Fast einfarbig lederbraun mit einer Zone tief kastanienbrauner Flecken um den oberen Pol herum. Gestalt kurzbreit, nahezu sphärisch (k = 1,25).

3. Die ganze Schale gewölkt und fein gefleckt; Farben wie bei Typ 1. Der Grund ist aber nicht weiß, sondern blaß rosabräunlich, die Zeichnung etwas hell und verwischt, trotzdem rundlich geblieben, nicht sehr dicht, mehr verstreut. Gestalt elliptisch, beide Enden ziemlich flach gerundet.

4. Wie 3, jedoch im Ganzen dunkler braun, vor allem in der dichteren, überall gleichmäßig verteilten und schärfer markierten Zeichnung aus meist kleinen unregelmäßigen Spritzern, nicht so lebhaft in den Farben, die Unterflecke viel weniger hervortretend als bei den Typen 2 und 3. — Der vierte, mehr ovale Typ erinnert entfernt an den von *Chiroxiphia caudata* unter den Pipridae und an das bei Bates (l.c.) abgebildete Ei von *Alethe castanea* unter den Turdidae, nur daß bei diesem die Flecke sehr groß und lebhafter sind und sich in Hellbraun, Dunkelbraun und Blaugrau flatschig überdecken.

Malacopteron magnirostre magnirostre (= *Horizillas*). NEHRKORNS Exemplar, als *Turdinus m.* bezeichnet, gleicht dem von *Trichastoma a. abbotti*. BAKER beschreibt zwei ebenfalls von Waterstraat gesammelte Eier unter dem Namen *Ophrydornis m.* als ganz blaß gelblichrahmweiß mit einigen hellroten Spritzern hauptsächlich in der mittleren Zone, fast glanzlos und von beinahe elliptischer Gestalt (k = 1,36). Mehr ist kaum bekannt. (Als Gatungsnamen kommen auch *Alcippe* und *Malacocincla* vor, hier erwähnt als kleines Beispiel für das Nomenklaturchaos.)

Malacopteron cinereum rufifrons (= *Horizillas*). 1967 beschrieben HELLEBREKERS & HOOGERWERF (l.c., S. 110) vier Eitypen: 1. weiße, fast ungefleckte; 2. kreidigweiße Eier mit einigen nicht sehr deutlich abgesetzten blaß rostfarbenen oder bräunlichen Punkten und Fleckchen, die fast nur am stumpfen Ende stehen; 3. sehr blaß rahmfarbene, die wegen rötlichbrauner Wölkung erythrotisch wirken, und 4. gelblichweiße mit kleinen graubräunlichen Punkten vor allem am stumpfen Pol (Typ 3 und Typ 4 mit Unterflecken). — k = 1,38. — Unter dem Namen *M. c. rufifrons* zitierte HOOGERWERF [Een bijdrage tot de oologie van het eiland Java. Buitenzorg 1949 (= Limosa 22, S. 184] nach BAKER Eier der Nominatform *M. c. cinereum*: Die Eier sind weißlich, dicht und gleichmäßig bedeckt mit reichlichen rotbraunen Fleckchen und blaßgrauen Unterflecken. Die Schale ist kräftig und ziemlich glänzend. — k = 1,40.

Malacopteron albogulare (= *Setaria*; = *Ophrydornis*). Einfarbig weiß mit bläulichem Schimmer oder blaßgrünlichblau, glänzend. Langoval ohne starke Zuspitzung (k = 1,44). Ähnlich *Zosterops*. [Obwohl Salanga nördlich vom Checklist-Bereich (PETERS, 10, S. 265) der Art liegt, wurde das Nehrkorn-Ei in der Liste belassen. Hrsg.]

Pomatorhinus. Alle Arten besitzen ausnahmslos reinweiße, ungefleckte Eier mit teils geringerem, teils stärkerem Glanz. Gestalt, Korn und Poren bieten nichts Ungewöhnliches. Die durchscheinende Farbe ist weiß. — k = 1,28—1,44. Die beiden einzigen Eier von *P. h. hypoleucos* mit Gewichtsangaben (Sammlung Kreuger) scheinen abnorm dicke Schalen zu haben, weshalb Fragezeichen in die Liste gesetzt wurden.

Pomatostomus. Früher wurde diese australische Gattung zur eben besprochenen indomalayischen Gattung *Pomatorhinus* gerechnet. Im Gegensatz zu deren einfarbig weißen Eiern hier ganz andere, auffallend gefärbte. Auf grau- oder bräunlichsteinfarbenem, gelegentlich auch lehmgelbem Grund liegt ein sich in allen Richtungen und überall verbreitendes Gewirr von umberbraunen bis purpurschwarzen Adern und Haarzügen, das teils aus einzelnen Fasern, teils aus ganzen Faserbündeln besteht. Bald sind es zarte Linien; bald erscheint die Zeichnung wie Netzhautfetzen, die sich flächenhaft aufgelagert und dann an den Enden zersplissen und sich vielfach überdeckt haben. Da alles nur dünne Gebilde sind, bleibt der bräunliche Gesamteindruck trotz reichlicher Zeichnung ziemlich hell. Selten kommen sepiabraune Wolken oder rundlich abgegrenzte Flecke vor. Unterflecke fehlen, weil das igment erst ganzP zuletzt auftritt. Es ist daher im frischen Zustand abwaschbar. Von dem bei CAMPBELL und anderen erwähnten hohen Glanz ist

in den Sammlungen wenig zu beobachten. Das Korn fand sich meist glatt, oft aber auch fein grießig, je nach dem Entwicklungsgrad der Cuticula. Im letzten Fall fehlt eine solche, so daß unter der Lupe die dicht gedrängten Prismenköpfe einzeln sichtbar werden, die das grießige Korn erzeugen. Die Eigestalt wechselt, ist aber oft etwas langoval (k = 1,37—1,47). — Im Bohrloch scheint die Schale hellgelb durch. Die Porenöffnungen lassen sich nicht immer leicht erkennen.

Ein ähnlicher Zeichnungscharakter, aber in anderen Farben, liegt bei manchen geschnörkelten *Emberiza*-Eiern vor sowie bei einigen der nordamerikanischen *Quiscalus*-Arten. Auch in der Färbung ähnlich sind nur die Eier des südamerikanischen Tyrannen *Legatus leucophaeus*, aber viel kleiner und gelblicher braun. Dennoch bilden die australischen *Pomatostomus*-Eier einen unverkennbaren Typ für sich. Sie führen im Vergleich mit den indischen weißen von *Pomatorhinus* den wohl stärksten Färbungskontrast vor, den es bei Eiern von lange Zeit zu einer Gattung gerechneten Vögeln gibt. Sowohl die weißen *Pomatorhinus*- als auch die braunen *Pomatostomus*-Eier werden in Kugelnestern mit seitlichem Eingang abgelegt, in denen „Schutzfärbung" unnötig erscheint.

Die von Carter behaupteten Rassenunterschiede in der Ausbildung der *Pomatostomus*-Eier werden von Serventy & Whittell (1967, S. 313) bestritten. Die Verschiedenheit in der Schalendicke, die unsere Liste aufweist, beruht vielleicht auf der besonderen Dünnschaligkeit eines leichtem Geleges von *ashbyi* in der Kreuger-Sammlung; allerdings ist deren zweites, schweres Gelege ebenfalls dünnschalig (d = 0,097 gegen d = 0,087 mm). (Taf. 6, Fig. 7).

Xiphirhynchus superciliaris (= *Xiphorhamphus*). In jeder Beziehung wie die weißen Eier von *Pomatorhinus*. — k = 1,32.

Rimator malacoptilus. Glanzlose, stumpfovale Eier (k = 1,37), oft ziemlich bunte Eier. Der Grund kann weiß sein, rosaweiß, fleischfarben oder selbst blaßrötlichlachsfarben. Die Zeichnung besteht aus teils kleinen, teils recht großen Flecken, Blattern und Wischern hell- und dunkelbrauner oder rostroter Färbung neben violettgrauen Unterflecken. Hier und da auch einzelne tief rotbraune Linienzüge und Schnörkel, so in den Sammlungen Nehrkorn und Baker. Drei Stücke im Britischen Museum sind viel schlichter gezeichnet: Nur wenige dunkelbraune Punkte liegen über sparsamen rosabraunen kleinen Wischern auf weißem Grund, fast nur im oberen Viertel, dazwischen blaßpurpurne Unterfleckchen wie bei bleichen Eiern von *Napothera epilepidota* (S. 475).

Napothera macrodactyla macrodactyla (= *Turdinus*). Größer, sonst ähnlich *Trichastoma abbotti*. Zeichnungscharakter wie bei *Emberiza calandra*, jedoch die Flecke, Schnörkel und Linienzüge zarter, die Farben bunter, leuchtender. Grundfarbe weißlich, rosa getönt. Gestalt stumpfbreitoval. Glanz mäßig. Die Zeichnung ist oft brandfleckenartig an den Rändern hell umzogen. Fleckenfärbung dunkelbraun, die der undeutlichen Unterflecken trübpurpurn. — k = 1,38.

Napothera macrodactyla lepidopleura (= *Turdinus*). Nach Hoogerwerf (1949) ähnlich hellen *Alcippe pyrrhoptera*. Grund blaß fleischfarbig, zum Teil mit violettem Hauch. Zarte weinrötlichgraue und weinrötlichbraune Tüpfel und Punkte oder gar fadenförmige Zeichnungen bedecken fast die ganze Oberfläche und sind

gleichmäßig verteilt. Nach HELLEBREKERS & HOOGERWERF (1967, S. 111) sind aber die meisten Eier am stumpfen Ende dichter gezeichnet. Über den zarten Tüpfeln nach HOOGERWERF schärfer begrenzte Fleckchen von dunklerer weinrötlichbrauner bis dunkel kastanienbrauner, z. T. fast schwarzer Färbung. Die 1949 beigegebenen Abbildungen sind jedoch ganz anders und erinnern an hell gelbbraun zart gefleckte Miniaturen der Birkhuhneier (*Lyrurus*). — Eigestalt normaloval (k = 1,36). Glanz gering bis ziemlich stark.

Napothera brevicaudata striata und *venningi* (= *Turdinus*). Glänzend weiß mit ziemlich sparsamen, rötlichen und blaß rosapurpurnen Punkten, Spritzern oder kleinen Blattern (BAKER). — k = 1,33 bzw. 1,28.

Napothera epilepidota roberti (= *Turdinulus*). Auf fast glanzlos weißem Grund entweder mit vielen zarten weinrötlichen, rotbraunen, rosaroten und lilagrauen Punkten sowie zarten Fleckchen überall mitteldicht besetzt oder mit gröberen Flecken und dann sparsamer um den oberen Pol herum. Weiß durchscheinend. Der Gesamteindruck wechselt und klingt an dicht und kräftig gefleckte Eier der Meisen (*Parus*), Kleiber (*Sitta*) und Rauchschwalben (*Hirundo rustica*) an. Doch treten die Unterflecke bei *N. e. roberti* stärker hervor, und die Eigestalt ist oft mehr breitoval als bei jenen Arten (k = 1,30). — Ebenso, abgesehen von der folgenden Nominatform, die Eier der übrigen bisher beschriebenen Rassen (k = 1,22—1,30). (Taf. 6, Fig. 8.)

Napothera epilepidota epilepidota (= *Turdinulus*). Nach Beschreibung und Abbildung bei HOOGERWERF (1949) auf weißlichem Grund dichte, meist kleine, gleichmäßig überall verteilte, ziemlich gleichgroße Fleckchen, die mit ebensolchen, verschwommenen Unterflecken gemischt sind. Diese sind nur oben deutlich und hell bis dunkel mäusegrau, jene weinfarbigbraun bis mahagonifarben und dunkel kastanienbraun, sogar fast schwarz, mit weiterer Verdichtung am stumpfen Ende. Zeichnungscharakter wie bei dichtgefrickelten, rosafarbigen *Megalurus* und *Pycnonotus*; vom Grund bleibt wenig zu sehen. Glanz gering oder fehlend. Schale glatt. Ganz ähnlich den australischen *Cinclorhamphus*-Eiern. Gestreckt- bis normaloval (k = 1,43).

Pnoepyga. Bei allen 4 Rassen unsrer Liste ungefleckte, glanzlos weiße Eier von gewöhnlicher Gestalt, oft aber auch gedrungener oder mehr elliptisch (k = 1,30 bis 1,38). Korn sehr zart, Poren wenig auffallend; durchscheinende Farbe reinweiß. Schon J. D. L. LA TOUCHE (A handbook of the birds of eastern China 1. London 1925—29, S. 45) machte die Eier von *P. pusilla pusilla* (18,0×14,0, G = 1,83 g) zuverlässig bekannt, ebenso die von *P. pusilla rufa* (19,7×14,5, G = 2,13 g) HOOGERWERF (1949) nach einer großen Serie. Unsicher erscheinen aber die Maße für *P. albiventer albiventer*, die größte Art. Nach

NEHRKORN (1899 und 1910): 18,5×13,5 mm. G = 1,73 g.
CAT. BRIT. MUS. (1905, Hume-Sammlung, 3 Eier gleichgroß):
D_3 = 18,9×14,0 mm. G = 1,90 g.
BAKER (1922): D_{80} = 18,6×13,7 mm. G = 1,80 g.
BAKER (Fauna Brit. India 8, S. 618, 1930): „etwa“ 22,0×16,0 mm. G = 2,88 g.
BAKER (1932): D_{45} = 19,1×14,1 mm. G = 1,96 g.

Von den beiden letzten Angaben erscheint die erste zu groß, die zweite, verglichen mit den Eimaßen der etwas kleineren *P. pusilla rufa*, recht klein. Sie mußte aber als neueste Angabe in unsere Liste kommen und paßt zu Humes drei Exemparen, wurde sogar durch Herrn Kreugers Maße (1969) noch verkleinert, so daß jetzt als Eigewicht G = 1,93 g gelten muß.

Spelaeornis (= *Elachura*; = *Urocichla*). Bei allen Arten dieselbe Erscheinung wie beim Typ 3 der Troglodytidae (S. 328), zu denen diese Arten früher gestellt wurden. Nur mäßig verjüngte, breitovale Eier (k = 1,23—1,32) mit geringem oder etwas stärkerem Glanz der weißen oder ganz leicht rosa gehauchten Oberfläche. Spärliche bis mitteldichte feine Punkte und kleine Flecke stehen mehr am stumpfen Ende, entweder klein und scharf markiert, dann dunkel kastanienbraun mit wenigen schiefergrauen dazwischen, oder größer und verwischt, dann mehr rot und oft ohne Unterflecke, in diesem Falle etwas ähnlich *Parus major*. Zuweilen mit wenigen rötlichbraunen Spritzern oder ungefleckt. (Taf. 6, Fig. 9.)

Sphenocichla. Die wenigen, nur durch BAKER bekannt gewordenen Eier sind ziemlich spitz breitoval, reinweiß ohne Zeichnung und fast glanzlos, also wie die von *Pnoepyga*. — k = 1,25.

Neomixis tenella (= *Eroessa*). Nach G. HARTLAUB (Die Vögel Madagascars ... Halle 1877, S. 112) „Eier weiß mit sehr feinen purpurbraunen Stippen, namentlich um das breite Ende herum (16.5 m. zu 11.8 m.)". Nach NEHRKORN nur 14×11 mm, ein eigentümliches Ei, mit keinem andern ihm bekannten zu verwechseln. Anklänge nur an einige Varietäten von *Cisticola*: Weiß mit tief dunkelbraunen nadelstichgroßen, ziemlich dicht stehenden Pünktchen. Im Britischen Museum drei Eier (14—16×11,4—12.5 mm) weiß mit winzigen Fleckchen in dunklem Umberbraun, Rötlichbraun und Lavendel, reguläroval, leichtglänzend. Nach den Abbildungen im CAT. BRIT. MUS., abgesehen von der Größe, ganz wie bei dem ebenfalls auf Madagaskar beheimateten, hier den Timalien angeschlossenen *Oxylabes madagascariensis* ähnlich überall feinst punktierten *Phylloscopus collybita*-Eiern. Da der Vogel *Neomixis* kleiner als *Oxylabes* ist, vermutete Kuschel Verwechselung der Eier im Britischen Museum, übersah aber wohl die großen Maße bei HARTLAUB. Die Frage bleibt noch zu klären. —

Neomixis tenella debilis. Vier ovale, glatte, etwas glänzende Eier eines Geleges beschrieb RAND (Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. 72, S. 448, 1936) als weiß, dunkel schwarzbraun und grau gefleckt und gepunktet, besonders am stumpfen Ende. Das paßt gut mit der Beschreibung für die Nominatform aus dem Britischen Museum (s. o.) überein. Hrsg.

Neomixis striatigula pallidior. Nach RAND (l. c., S. 445) oval (k = 1.37). Schale glatt und glänzend, auf bläulich meergrünem Grund unregelmäßig mit kleinen dunkel bräunlichschwarzen Flecken und Punkten gezeichnet.

Stachyris rufifrons rufifrons. Färbung nach BAKER (1932, S. 233) wie bei ziemlich leuchtend gefärbten *St. a. ambigua*. Nach R. KREUGER (briefl. 1969) perlweiß mit gelbbraunen Punkten und einigen sehr kleinen Flecken, die in einem Ring das stumpfe Ende umgeben. — k = 1,29.

Stachyris ambigua, ruficeps und *pyrrhops.* Übereinstimmend breitoval bis beinahe sphärisch (k = 1,25—1,30, einmal 1,35), mehr oder weniger glänzend reinweiß, zuweilen ungefleckt, meist aber am oberen Ende mit höchstens mittelgroßen und kleinen, blaß rostroten oder bräunlichgelben Fleckchen besetzt, über denen nicht immer einzelne dunklere Punkte verstreut liegen, seltener auch spärliche, hell purpurgraue Unterfleckchen. Einige Stücke erinnern an verloschen gezeichnete Eier unseres Zaunkönigs (*Troglodytes troglodytes*). In der Regel einige Neigung zur Kranzbildung. Weiß durchscheinend. Gelegentlich auch etwas zugespitzte Gestalt.

Stachyris chrysaea chrysaea. Wie *nigriceps* (s. u.), zum Teil aber am stumpfen Ende einige kleine blaßbraune Punktfleckchen, wie bei den drei vorangehenden Arten. — k = 1,26. — Ebenso bei *St. chrysaea assimilis.* — k = 1,30.

Stachyris nigriceps. Breitoval (k = 1,29), mäßig glänzend oder matt, ungefleckt reinweiß bei allen vier Rassen bzw. Rassengruppen unserer Liste. Weiß durchscheinend. Ähnlich indischen *Ploceus*-Eiern, die aber fast doppelt so schwere Schalen und viel gröbere Poren besitzen (Rg = 4,9:7,5%).

Stachyris poliocephala. Das Ei ist weiß und etwas glänzend [nach Bartlett (1895) aus Smythies 1960].

Stachyris oglei. Breitoval (k = 1,33), glatt, fast oder ganz glanzlos reinweiß. Baker findet diese Eier (Rg = 3,3%) zerbrechlicher als ähnliche kleine von indischen *Pomatorhinus,* die auch schon ziemlich dünnschalig sind (Rg = etwa 5%).

Stachyris maculata maculata und *leucotis obscurata.* Nach Bartlett (1895) bzw. Harrison (1950) matt weiß bzw. weiß (aus Smythies 1960).

Stachyris thoracica thoracica. Ebenso, zum Teil glänzend. — k = 1,46.

Stachyris erythroptera erythroptera. Nach Nehrkorn wie *Stachyris ruficeps.* Nur sind die Flecken lebhafter rostbraun. Nach Baker (1932, S. 236) breitoval (k = 1,28), glänzend weiß, überall rötlich gefleckt, besonders am stumpfen Ende. Baker (l. c.) erwähnt aber auch ungefleckt bläulichweiße Eier, die Hopwood und Mackenzie sammelten.

Stachyris melanothorax melanothorax (= *Cyanoderma*). Nehrkorns Stücke haben auf weißem Grund sehr zarte, kaum sichtbare fuchsige Fleckchen im oberen Polgebiet. A. B. Meyer (Zschr. ges. Orn. 4, 1887) beschreibt sie als weiß mit sehr feinen braunroten Pünktchen besät oder weiß mit bläulichem Hauch, sparsam bräunlich punktiert. Nach Hoogerwerf (1949) meist einfarbig weiß oder leicht getönt, seltener zart rötlichbraun und grau gefleckt, zuweilen in einem Kranz. Manche ähnlich *Macronous flavicollis,* das heißt mit scharf gezeichneten rötlichbraunen Fleckchen und einigen grauen Unterflecken. — k = 1,34.

Dumetia hyperythra hyperythra (= *Ophrydornis*). Ähnlich den Eiern von *Dumetia hyperythra albogularis* (s. u.), jedoch von breiterer Gestalt und nicht selten mit gröberer Zeichnung. Andere mit feiner dichter braunroter Punktierung zeigen zuweilen einen Kranz am stumpfen Ende, der mehr oder weniger aus-

geprägt ist. — k = 1,25. — *Dumetia hyperythra albogularis.* Weiß, rein oder leicht getönt. Mitteldichte, nach oben hin enger stehende Punkte, Spritzer und kleine Blattern von hellrötlicher bis dunkelbraunroter Färbung nebst vereinzelten purpurgrauen dazwischen. Gestalt breitoval (k = 1,27). Schale glatt, ziemlich glänzend. Baker vergleicht diese Eier treffend mit Miniaturen solcher von *Timalia.* Hellbraun gefleckte von *Hirundo rustica* kommen auch nahe.

Rhopocichla atriceps. Bei allen vier geographischen Formen (*atriceps, boudilloni, siccata* und *nigrifrons*) stimmen die Eier durch eine recht lockere Mischung kleiner und größerer kastanienbrauner und lilagrauer Fleckchen überein, die auf leicht glänzendem, weißem Grund überall scharf abgesetzt, am stumpfen Ende etwas dichter stehen. Die Unterflecke treten stark zurück. Die Fleckenfärbung kann auch dunkel purpurrot sein. Fleckendichte mittel. — k = 1,35—1,43. (Taf. 6, Fig. 9.) — Ähnlicher Typ: *Macronous gularis.*

Macronous flavicollis flavicollis. Ähnlich den Eiern der folgenden Art, aber nach Hellebrekers & Hoogerwerf (1967) weniger dicht, gröber und weniger abgesetzt gezeichnet, so daß sie manchen von *Hypothymis azurea* ähneln. — k = 1,35.

Macronous gularis gularis (= *Mixornis*). Normaloval mit abgerundeter Spitze (k = 1,38), ziemlich glänzend. Auf weißem Grund stehen überall mäßig dicht kleine Punktfleckchen schön rötlichbrauner oder rostroter Färbung, zuweilen rötlichere, die nach oben hin dichter und ein wenig größer werden und oft eine kranzartige Zone bilden, in der sich auch bleigraue Unterflecke zeigen. Manchmal sind beide Fleckenarten größer und dann lockerer, die Unterflecke deutlicher als gewöhnlich und nicht so rundlich wie meist, auch mehr purpurfarben. Der Grund kann ausnahmsweise leicht gelbbräunlich gehaucht sein, die Zeichnung mehr kastanienbraun. Weißgrundige Stücke können an dicht gefleckte von *Hirundo rustica* anklingen. Sie ähneln denen von *Dumetia hyperythra* und *Hypothymis.* Innenfarbe weiß. — Ebenso bei den Rassen *rubicapillus, minor, connectens, chersonesophilus, javanicus, bornensis, montanus* und *woodi.* Die Eier dieser Formen können wie die von *M. gularis gularis* nicht nur rosige und fuchsige, sondern gelegentlich auch fast sepiabraune Punkte haben, in anderen Fällen ziemlich bunt sein, nämlich wenn zu gröberen braunrötlichen Oberflecken ebenso zahlreiche gröbere lilagraue Unterflecke treten. — k = 1,31—1,37. (Taf. 6, Fig. 11.)

Macronous striaticeps mindanensis. Nach Kutter (Journ. f. Orn. 31, S. 310, 1883) sind die Eier von „*striaticeps*" aus Sibulan am Fuße des Mount Apo auf Mindanao glatt, glänzend, feinkörnig und ohne bemerkbare Poren. Gedrungen eiförmig mit abgerundeter Spitze (k = 1,33). Auf weißem Grund stehen, oben dichter, heller oder dunkler braune und violettgraue Punkte und Fleckchen, die zuweilen einen Kranz oder eine Kappe bilden. Stücke im Britischen Museum sind oval (k = 1,36), mäßig glänzend, weiß mit kleinen kastanienbraunen und lavendel Flecken, die am stumpfen Ende etwas gröber und zusammengedrängt stehen. Ogilvie-Grant beschreibt (Cat. Brit. Mus.) Whiteheads Stücke als reinweiß mit dichten dunkelroten Sprenkeln mehr nach dem oberen Ende hin und mit abgerundeter Spitze. Nehrkorns Exemplare sind weiß mit entweder

kleinen oder größeren markierten, lebhaft hellroten oder braunen Flecken und erinnern entfernt an *Hirundo rustica*, mehr noch an spärlich und nur zart rot gefleckte *Sitta*-Eier. — k = 1,36.

Macronous ptilosus reclusus. Nur unsichere Eier bekannt. NEHRKORN beschreibt rundliche weiße Stücke mit gleichmäßig verteilten graunbraunen, ziemlich markierten kleinen Oberflecken und mehr violettgrauen Unterflecken, aus Java. Dort lebt die Art aber nicht, und Bartels jun. hält solche Eier für zu *Timalia pileata* zugehörig, wohl mit Recht. SHARPE bezeichnet (Proc. Zool. Soc. London 1875, S. 105) die *ptilosus reclusus*-Eier aus Borneo als trübweiß, dicht braun gesprenkelt, später aber (Ibis 1889, S. 282) als einfarbig glänzend weiß. Solche einfarbigen Eier liegen im Britischen Museum (CAT. BRIT. MUS.), sind stumpfoval (k = 1,37), leicht glänzend und von Whitehead am Kina Balu gesammelt. Auch hier liegt wohl eine Verwechslung vor.

Timalia pileata pileata. Eigestalt spitzbreitoval (k = 1,25—1,30). Mäßiger Glanz. Auf weißem Grund kleine, aber stellenweiee zusammenfließende Flecke und Blattern in Umberbraun oder Rötlich- bis Schokoladenbraun, mitteldicht verteilt, nach oben hin abnehmend, zuweilen Kranz. Dazwischen sparsame violettgraue Unterflecke. Bei anderen Stücken sind die Punkte und Fleckchen sepiabraun und schwarzgrau, größere jedoch heller. Manche Eier erinnern entfernt an grobfleckige des Feldsperlings (*Passer montanus*), mehr noch an die von *Mirafra javanica* und *Pellorneum capistratum*. Durchscheinende Farbe weiß. — Ebenso die Eier der Nominatform. (Taf. 6, Fig. 12.)

Chrysomma sinense sinense (= *Pyctorhis*). Eigestalt breitoval bis fast sphärisch (k = 1,20—1,24, merkwürdigerweise bei *Ch. s. hyperleucum* 1,32). Färbung und Zeichnung ungemein variabel. Durchscheinende Farbe weiß bis rosaweiß, entsprechend der Außenfarbe. Einige der vielen Typen:

1. Grund weiß. Darauf fast gleichgroße, gleichmäßig überall verteilte, jedoch nach oben hin dichter werdende kleine Fleckchen braunroter Färbung, die ziemlich scharf begrenzt sind. Dazwischen deutliche lilagraue Unterflecke. Glanz mäßig.
2. Grund weiß. Mehr am oberen Ende, sonst nur vereinzelt stehen dunkelpurpurbraune Punkte und kleine runde Flecke, die brandfleckartig ausgelaufen, also durchweg heller rötlich umrandet sind. Glanz gering.
3. Grund rahmfarben. Winzige kastanienbraune Pünktchen überall, nur wenige gröbere dazwischen. Aber im oberen Polgebiet sehr große dunkelkastanienbraune Blattern, die über noch größeren, helleren Blattern neben einigen lilagrauen lagern. Auffallende Eier mit mäßigem Glanz.
4. Grund rahmfarben. Darauf weit ausgedehnte, leuchtend fuchsigbraune bis lachsfarbene Flatschen und Wischer, am breiteren Ende auch einzelne hellviolette, große Unterflecke. Stark glänzend.
5. Grund rosaweiß, fast völlig verdeckt von blaßverwaschenen rostroten Wolken. Darüber hier und dort kleine dunkle braunrote Brandflecke und ebensolche zarte Linienzüge. Man wird an die schönen *Trichastoma*-Typen erinnert. Glanz gering.

Überdies kommen als Farben auch Blutrot und Rotgrau, als Zeichnungen gelegentlich Wurmlinien und runenartige Schnörkel vor, zuweilen selbst fast einfarbige Eier.

Die Eier der übrigen *Chrysomma*-Rassen und die von *Moupinia* variieren wohl ähnlich, wenngleich bei den wenigen bekannten zunächst nur der eine oder andere Färbungstyp beobachtet worden ist. *Chrysomma sinense nasale* und *saturatius* zeigten bisher die kleinfleckige Spielart, *Moupinia altirostris griseigularis* und *altirostris* die grobblattrige. (Taf. 6, Fig. 13.)

Chamaea fasciata. Drei Eier im Britischen Museum sind spitzoval, die übrigen gesehenen aber stumpfoval, alle einfarbig hellblau, graublau oder grünlichblau wie bei *Ficedula hypoleuca*, auch mit nur geringem Glanz, wie bei diesen. Eins der Nehrkornschen Stücke läßt jedoch unter scharfer Lupe einige feinste schwärzliche Punkte erkennen. Korn, ähnlich wie bei *Phoenicurus phoenicurus*, feingrießig, aber glatt anzufühlen. Nur wenige flach eingesenkte Poren werden sichtbar. Innenfarbe hellblau. Die Eier der 5 Rassen sind nicht unterscheidbar. — k = 1,25—1,32. (Taf. 6, Fig. 14.)

Turdoides nipalensis (= *Acanthoptila*). Über diese Eier ist Sicheres nicht bekannt. Nach HODGSON (siehe OATES, 1889, S. 387) sollen sie blaugrün sein. Aber die von ihm angegebenen Maße (28 × 16,5 mm) sind unwahrscheinlich, weil sie einer langen Walze entsprechen (k = 1,70). BAKER bezeichnet seine *Megalurus*-artigen Stücke selber als zweifelhaft. Sie sind kurzoval 22 × 17 mm (k = 1,29) und auf weißem Grund reichlich mit braunen und purpurgrauen Fleckchen besetzt.

Turdoides (soweit früher zu *Argya* gestellt). Alle Arten der jetzt mit *Turdoides* vereinigten Gattung *Argya* besitzen ungefleckte, mitteldunkel blaue Eier von erheblich stärkerem Glanz als bei den zu *Garrulax* gezogenen Eiern von „*Ianthocincla*“ und „*Trochalopteron*“. Die für das bloße Auge sehr glatte Schale erscheint unter der Lupe zart genarbt und läßt derbe Stichporen erkennen. Durchscheinende Farbe dunkelblau. Gestalt meist kurzoval, beiderseits stumpf (k = 1,27—1,40). Starke Variation in der Größe. A. Koenigs (Journ. f. Orn. 72, Sonderheft, S. 48, 1924) Schalengewichte für *T. fulvus acaciae* sind irrig; nicht 0,10—0,17 g, sondern 0,21—0,25 g wog ich bei seinen 12 Stücken in Bonn.

Turdoides (= *Crateropus*). Die übrigen, früher nicht zu *Argya* und *Acanthoptila* gestellten Arten haben Eier von wechselnder Gestalt (k = 1,25—1,44), ungefleckte, glänzend türkisblaue oder noch ein wenig dunklere Eier bis zum Farbton derer von „*Argya*“. Eine besondere Erwähnung erheischen nur die folgenden Arten.

Turdoides melanops s. *T. bicolor* (S. 481).

Turdoides plebejus platycircus. Nach JOURDAIN-SHUEL (Ibis 1935, S. 645) blau wie *Prunella*-Eier mit nur geringem Glanz, also mitteldunkel grünlichblau. D_2 = 27,8 × 19,8 mm, also k = 1,40. G = 5,75 g. Die Größe erweckt mir den Verdacht auf *Clamator*-Eier. Das Schalengewicht könnte entscheiden. — Nach BOUGHTON-LEIGH (Ibis 1932, S. 465) sind Eier von Ilorin blau mit mäßigem Glanz. D_4 = 25,6 × 18,5 mm, also k = 1,38. G = 4,70 g. — *Turdoides plebejus plebejus.* Drei von LYNES in Darfur gesammelte Eier waren nach BATES (1930) blau,

maßen 27×19 mm (k = 1,42, G = 5,25 g) und entsprachen damit allen übrigen Arten der Gattung, insbesondere denen der andern *plebejus*-Rassen. Demgegenüber wirkt überraschend, daß Dr. W. SERLE (Ool. Rec. 18, S. 12, 1938) 17 dünnschalige Eier der Nominatform aus Kafanschan (Nigeria) ganz anders fand, nämlich meist glänzend einfarbig schön „pink" (rosa), einige blaß „mauve" (purpurgrau), nur ein Gelege graublau. Die beiden ersten, abweichenden Farben kamen auch im selben Dreiergelege vor. Gestalt langoval, wie die Maße ergeben: D_{17} = 24,2×16,8 (k = 1,44, G = 3,65 g); Maxima: 25,5×18,1; Minima: 20,8 ×14,2 mm. Überdies fand SERLE in einem Nest neben drei Eiern dieser Art zwei rundliche, hartschalige Eier glänzend „pink", die er zu *Clamator cafer* zu stellen geneigt war, von dem bisher nur blaue Eier bekannt wurden. Maße: 25,0×20,1 und 24,7×20,0 mm, also k = 1,24 und G = 5,35 g, was der Gestalt und Größe nach zu *C. cafer* stimmt. — Über hell und dunkler rosafarbene und lilarötliche *plebejus*-Gelege aus dem Kano-Gebiet (Nord-Nigeria) berichtet SHUEL (Ibis 1938, S. 472); auch ein lachsfarbenes kennt er von dort sowie ein purpursteinfarbiges aus der Benuë-Provinz, die alle jetzt im Britischen Museum sind. Weiter südwestlich, in Lokoja und Ilorin (Nigeria), fanden SHUEL bzw. BOUGHTON-LEIGH schön blaue Eier, die oben unter *T. plebejus platycircus* besprochen wurden. (Taf. 6, Fig. 14.)

Turdoides j. jardineii und *natalensis*. Nicht in die Liste aufgenommen wurden die Maße eines Zwerg-Eies und die Gewichte von 4 Eiern der Sammlung R. KREUGER (briefl. 1969 und 1972): Die Schale eines Geleges aus Natal (*T. j. natalensis*) wiegen bei normaler Größe (26,5×21,5 und 27,0×20,7) 0,54 und 0,51 g, was als abnormes Rg 8,0% ergibt, und ein Gelege aus Lobatsi, S-Betschuanaland (*T. j. jardineii*) enthält außer einem Zwergei (22,8×18,7 = 0,25 g) ein schweres Ei (26,7×20,6 = 0,53 g; d = 0,189, G = 6,14 g, Rg = 8,6%). *T. jardineii kirkii* siehe *T. bicolor*.

Turdoides bicolor. Etwas blasser als die übrigen Arten, ungefähr wie unsere Stareneier (*Sturnus vulgaris*). — k = 1,38.

Turdoides bicolor, *T. jardineii kirkii* und *T. melanops*. Unter allen Kleinvögeln findet sich nur bei diesen Formen eine von CH. J. ANDERSSON (Birds Damara Land, London 1872, S. 123) für *melanops* und *bicolor* vor 100 Jahren entdeckte Absonderlichkeit in der Schalenstruktur, die darin besteht, daß regelmäßig die Oberfläche nicht glatt ist, sondern, abgesehen von den beiden Polkappen[1]), überall kleine halbkugelige Erhöhungen trägt, etwa 0,1 bis 0,3 mm hoch, 0,2 bis 0,5 mm breit, in Abständen von 0,3 bis 1,0 mm, vorwiegend als Zone am Äquator. Diese kleinen Hügel sind nicht erst nach Abschluß der Schalenbildung nachträglich aufgelagerte Körnel, wie solche dann und wann bei vielen Arten vorkommen, gehören auch nicht einer besonderen Schicht an wie die Hügel der Kasuareier (*Casuarius*), sondern entstehen offenbar durch besonders starkes Weiterwachsen einzelner Kalkprismen, welche die Schale zusammensetzen, über das durchschnittliche Niveau der Oberfläche hinaus, wie das in geringerem Maße schon bei

[1]) In dem Dreiergelege von *T. melanops sharpei* der Sammlung Kreuger hat aber nach T. STJERNBERG (briefl. 1972) nur ein Ei ziemlich glatte Pole. Bei einem anderen ist der stumpfe Pol und beim dritten sind beide Pole rauh.

der Entstehung des Korns der normale Fall ist. So ist es regelmäßig bei den Eiern von *Crax* und *Oxyura*, betrifft aber bei diesen die gesamte Oberfläche. Nur stellenweise fand ich äquatoriale Schalenrauhigkeit als seltene Abnormität auch bei einer Anzahl anderer Arten (*Melierax*, *Falco*, *Athene*, *Steatornis*, *Melanerpes*, *Aplonis*, *Sturnus* u. a.). — Diese Eigenheiten aller *Turdoides bicolor*-, *kirkii*- und *melanops*-Eier und die runzelartigen Porenrillen bei *Ramphastos* stellen die bedeutendsten Abweichungen von der gewöhnlichen Schalenstruktur der kleineren Vogeleier dar. — Nebenbei bemerkt, zeigten ähnliche Erhebungen, in einigen Fällen runde, in anderen längliche, strichartige, alle von mir untersuchten Scherben von Dinosauriereiern aus der Wüste Gobi (*Protoceratops*) und aus der Provence (*Hypselosaurus*). Aber auch dort sind die Erhebungen über die ganze Oberfläche gleichmäßig verbreitet.

Babax lanceolatus lanceolatus (k = 1,36), *l. woodi* (k = 1,37) und *B. waddelli jomo* (k = 1,50). Einfarbig tief grünlichblau, erheblich glänzend. Gestalt meist langoval, oft ziemlich stark zugespitzt. Die unter der Lupe deutlichen Unebenheiten, Täler sowohl als auch runzelige Erhabenheiten, hindern nicht, die Schale glatt erscheinen zu lassen. Zuweilen nicht abwaschbare zarte Kalkablagerungen wie ein kaum erkennbarer weißer Schleierhauch auf dem blauen Grund. Poren gut sichtbar. Durchscheinende Farbe blaugrün. (Taf. 6, Fig. 16.)

Garrulax. MEINERTZHAGEN (Ibis 1928, S. 507—516). BERLIOZ (Oiseau (2) 11, 1930, S. 1—86) und F. STEINBACHER (HARTERT-STEINBACHER, S. 290) fassen in der Gattung *Garrulax* auch *Babax*, *Ianthocincla*, *Dryonastes*, *Stactocichla*, *Trochalopteron* und andere zusammen, die im Manuskript dieser Oologie noch getrennt gehalten wurden. Von *Babax* abgesehen, der getrennt blieb, sind nun alle diese Gattungen auch gemäß der Check-list (PETERS) unter *Garrulax* vereint. Trotzdem besprechen wir die zusammengefügten Gattungen hier getrennt und beginnen mit *Garrulax* i. e. S., um *Grammatoptila*, *Ianthocincla*, *Rhincocichla*, *Dryonastes*, *Stactocichla* und *Trochalopteron* folgen zu lassen. Bei *Garrulax* i. e. S. sind ausschließlich ungefleckte Eier mit glänzender, weißer bis grünlichblauer Schale zu finden. Ihre Gestalt ist vorwiegend etwas länglich oval (k meist 1,38—1,42), und ihre mit derben Poren besetzte Oberfläche erscheint unter der Lupe flach genarbt. Die durchscheinende Färbung gleicht der äußeren. Zu mehr kugeliger Form neigen die Eier von *G. leucolophus* und *G. pectoralis picticollis* (k = 1,22—1,28).

Garrulax delesserti delesserti. Schalengewicht und Form scheinen stark zu schwanken. Die beiden Vierergelege der Sammlung R. KREUGER (briefl. 1969) aus Travancore sind beide extrem rund (k = 1,22), aber so verschieden im Schalengewicht und der damit zusammenhängenden Schalendicke sowie dem Relativen Schalengewicht, daß man hier zufällig die Extreme gefunden haben könnte:

1. Vierergelege: 27,5—28,4×22,4—23,6 = 0,57—0,59 g.
A = 27,9. B = 23,0. g = 0,580 g. d = 0,178. G = 7,90 g. Rg = 7,3%. k = 1,22.

2. Vierergelege: 25,3—26,8×20,9—22,3 = 0,34—0,39 g.
A = 26,3. B = 21,7. g = 0,360 g. d = 0,111. G = 6,65 g. Rg = 5,4%. k = 1,22.

Die 50 Maße Bakers (1932, S. 113) ergeben zwar etwa die gleichen Werte für Länge und Breite, die sich als Durchschnitt der beiden Kreugerschen Gelege errechnen (27,5 gegen 27,1 und 21,3 gegen 22,3, aber der eine weicht nach oben und der andere nach unten ab, d. h. das Achsenverhältnis k ist durchaus verschieden: 1,29 gegen 1,22. Nach früheren Maßen Bakers, 27,5 mm × 20,5 mm, also k ergibt sich gar 1,34 für k. Aus der Kombination der Maße schließt unsere Liste: 27,4 × 21,5, also k = 1,27.

Zusätzlich zu diesem Befund weisen bei *G. delesserti* die allerdings weit getrennt wohnenden Rassen rassenmäßig bedingte Färbungs- und Formunterschiede auf: Man findet nämlich in dieser Artengruppe

milchweiße, stark glänzende Eier bei allen Formen von *G. leucolophus* und bei *G. delesserti delesserti* (k = 1,22—1,27);

bläulichweiße bis blaßblaue bei *G. delesserti gularis* (k = 1,42);

hellblaue bis mitteldunkel türkisblaue bei *G. pectoralis* und *moniliger* nebst deren Rassen (k = 1,28—1,38),

tief dunkelgrünlichblaue mit höchstem Glanz bei *G. albogularis* (k = 1,38). Farbton und Glanzgrad stellen hier absolute Maxima dar, so daß sogar *Tinamus* in beiden Beziehungen übertroffen wird. (Taf. 6, Fig. 17.)

„*Grammatoptila*", jetzt bei *Garrulax*. Meist langoval (k = 1,40). Blaßblau. Bei *G. striata striata* manchmal einige feine schwärzliche oder rötliche Spritzer; solche sind aber bei den Rassen *sikkimensis* und *cranbrooki* noch nicht beobachtet worden, von denen man nur einfarbige Eier kennt. — k = 1,46 bzw. 1.35.

„*Ianthocincla*", jetzt zu *Garrulax* gestellt. Reinweiße Eier besitzen die Rassen von *G. rufogularis* und *austeni*, blaßblaue hat *G. ocellatus*, blaue *G. maximus*; mitteldunkel blaugrüne bis türkisblaue haben *G. lunulatus*, *cineraceus* mit Rassen *styani* und *cinereiceps* sowie die Rassen von *G. davidi*. Bei diesen kann man aber unter der Lupe zuweilen einzelne feinste blaßlehmfarbene Punkte sehen. Dagegen zeigt *G. ellioti prjevalskii* auf blaugrünem Grund immer spärliche rostbräunliche bis schwärzliche Flecke, die aber weniger rundlich sind als bei den ähnlichen Eiern der Singdrossel (*Turdus philomelos*). — Alle diese glatten Schalen haben nur geringen Glanz, deutliche Stichporen und eine ganz der äußeren entsprechende innere Farbe. Weder die einfarbigen noch die gefleckten Eier der „*Ianthocincla*"-Arten können von denen des „*Trochalopteron*" (s. u.) unterschieden werden. — k = 1,29—1,49 und k = 1,60?). Mit k = 1,60 (nach Ludlow, Ibis 86, S. 74, 1944) stellt sich das größte *Garrulax*-Ei (2 Stück bekannt) etwas abnorm vor, die Stücke erscheinen daher etwas zweifelhaft.

„*Rhinocichla*" *mitrata* (jetzt *Garrulax mitratus*). Nach H. C. Robinson (The birds of the Malay Peninsula 2. London 1928, S. 195) hat die Nominatform von Sumatra weiße glänzende Eier, die Borneo-Form *treacheri* aber einfarbig mitteldunkelblaue und glänzende. — k = 1,27 bzw. 1,37.

„*Dryonastes*", jetzt auch *Garrulax*. Die meisten Eier dieser Gruppe sind blaß bläulichweiß, glänzend, glatt mit deutlichen Poren und häufig etwas breitoval. Innenfarbe wie außen. Die Färbung variiert von reinweiß bis sehr hell blau. Der Glanz wechselt. Den stärksten haben *G. perspicillatus*, *ruficollis* und *sannio*. Ein wenig deutlicher blau, aber weniger glänzend sind *maesi castanotis*, *caerulatus*

caerulatus und die Rassen *c. subcaerulatus, kaurensis, berthemyi* sowie *poecilorhynchus*. Bei *chinensis nuchalis* relativ dunkle blaue, weniger glänzende, aber auch weiße, stark glänzende Eier, bei *G. galbanus* wie bei *ruficollis* und *sannio* hellblaue und glänzende. Etwas länglichere Gestalt scheint bei den *caerulatus*-Rassen vorzuherrschen (k = 1,40—1,45), die relativ breiteste bei *G. chinensis monachus, G. maesi castanotis* und *G. ruficollis* (k = 1,24—1,28). Innerhalb derselben Art kommen reinweiße und bläulichweiße Eier vor. Alle sind aber ungefleckt. Im ganzen also viel hellere Eier als bei den verwandten Artengruppen. (Taf. 6, Fig. 18.)

„*Stactocichla*", heute *Garrulax merulinus merulinus*. Hellblau wie bei *Garrulax moniliger*. Glanz gering. Von der bei Baker (1922, S. 186 und S. 180) erwähnten etwas abweichenden Schalenstruktur, die „weich, satinartig, weniger dicht und porzellanartig", nach Baker (1932, S. 149) etwas abgeschwächt" mehr satin-, weniger hart porzellanblau" sein soll, konnte ich nichts sehen. Nehrkorns Angabe „tiefdunkelblau" ist m. E. irrig. — k = 1,35.

„*Trochalopteron*"-Artengruppe in *Garrulax*. Einfarbig hell- bis mitteldunkel blaugrün oder türkisblau, ziemlich glänzend und normaloval sind die Eier von *G. canorus canorus* und *c. taewanus, G. lineatus, virgatus, squamatus* und *subunicolor*. Der erwähnte *virgatus* nach Baker blaß, glatt wie alle anderen, aber glanzlos, nach Nehrkorn tief blaugrün. Zu *G. lineatus*: Nehrkorns ungefleckt bläulichweißes „*imbricatum*"-Ei aus dem „Himalaja" wird *G. l. lineatus* (nach Peters *setafer*) sein und wohl nicht aus Bhutan stammen, wo *l. imbricatus* lebt, dessen Ei aber nach Baker unbekannt ist. Bei *G. l. grisescentior* (der bei Peters *lineatus* heißt) nur wenig Glanz. Auch *G. squamatus* fast glanzlos glatt. *G. henrici* ist nach Ludlow (Ibis 86, S. 77, 1944) nicht von der folgenden Art (*G. erythrocephalus nigrimentus*) zu unterscheiden.

Sparsam dunkel rötlichbraune bis fast schwarze Punkte und Flecke neben hellrotbraunen Linienzügen am stumpfen Ende finden sich bei *G. e. erythrocephalus* und den Rassen *e. nigrimentum, e. chrysopterus, e. erythrolaema* sowie *melanostigma*, bei *chrysopterus* kühner gezeichnet als sonst. Bei *G. c. cachinnans* rötliche und rotbraune Spritzer und Blattern auf blassem Grund mit gelegentlichen einzelnen dunklen Punkten und Linienzügen. Von *G. cachinnans meridionalis* erwähnt Baker, dem wir hier im wesentlichen folgen, ein sehr blasses, blaugrünes Ei mit zahlreichen braunroten Blattern, Wischern und Punkten in dichtem Ring am stumpfen Ende. *G. a. affinis* und *G. a. morrisonianus* haben nur wenige fast schwarze Punkte und Blattern oben, daher erinnern sie an *Turdus philomelos*, wie zuweilen auch andere der genannten Formen. Abweichend und weniger schön sind die Eier von *G. v. variegatus*, weil sich hier auf blassem, mattem Grund ziemlich gleichmäßig rostbraune Frickel und Punkte verteilen, ähnlich *Turdus merula*. Aber *G. variegatus similis* hat mehr Punkte und Blattern als Frickel. Auffallend aus der Reihe springt *G. milnei sharpei* als einzige Art dieser „*Trochalopteron*"-Artengruppe mit reinweißem, mäßig glänzendem Grund, auf dem fast am stumpfen Ende schwarze rundliche Blattern und Punkte locker stehen, wie bei *Oriolus oriolus*. Die Poren sind unter der Lupe bei allen Formen gut sichtbar. Die Eigestalt ist mehr langgestreckt bei *G. squamatus* (k = 1,43), bei *G. affinis morrisonianus* (k = 1,51) und bei den östlichen Rassen von *G. erythrocephalus*, der in unserer

Liste von Westen nach Osten die k-Werte 1,33—1,37—1,42—1,46 und 1,50 aufweist. Normaloval sind alle übrigen Formen (k = 1,30—1,40), allerdings hat *G. lineatus bilkevitchi* anscheinend breitere Eier (k = 1,27).

Liocichla. Diese von *Garrulax* (Artengruppe des ehemaligen *Trochalopteron*) abgetrennte Gattung weicht oologisch erheblich ab. Die Grundfärbung ist ebenso schön grünlichblau, aber statt fast schwarzer, isolierter, spärlicher Punkte mittlerer Größe, die nur oben stehen, sieht man hier vorherrschend bräunlichrote zarte, mehr oder weniger verschlungene, oft sich überkreuzende Haarlinien in allen Richtungen verlaufen. Sie sind sehr locker überall verteilt und verdicken sich hier und da zu unregelmäßigen Flecken oder Knoten. Zwischen ihnen finden sich manchmal am stumpfen Ende mittelgroße Punkte. Unterflecke fehlen meist und kommen nur als rundliche, violettgraue Tüpfel vor, nicht als Haarlinien. Pigmentabsonderung also anfänglich tropfenförmig.

Die ovalen Eier der Rassen *Liocichla phoenicea phoenicea* und *bakeri* sind nicht unterscheidbar, die von *L. ph. ripponi* scheinen nach BAKER etwas dunkler zu sein. — k = 1,38—1,41. — *Liocichla-steerii*-Eier weichen nach YAMASHINA (Tori 9, S. 452, 1937) dadurch ab, daß sie blaß milchblau mit braunen Blattern und zersplissenen Linien nebst purpurgrauen, deutlicheren Unterflecken sind. — k = 1,35. — Ähnliche Zeichnung wie bei dieser Gattung bei manchen *Emberiza-* und *Icterus*-Arten. (Taf. 6, Fig. 19.)

Leiothrix argentauris (= *Mesia*). Nicht von der nächsten Art zu unterscheiden. — k = 1,30. (Taf. 6, Fig. 20.)

Leiothrix lutea. Breitoval bis länglicher (k = 1,35), oft ziemlich zugespitzt und glänzend. Grundfärbung blaßgrünlichweiß, hell grünlichblau, zuweilen mehr bläulich und selbst fast reinweiß. Die lockere, hauptsächlich auf das obere Eidrittel beschränkte, sonst nur sporadisch verteilte Zeichnung besteht im wesentlichen aus hellen und dunkleren kastanienbraunen, auch mehr purpurnen Flecken, die häufig wie breitgewischt mit blassen Rändern erscheinen. Dazu kommen einzelne schräg verlaufende dunkelbraune Kritzel und Linienzüge. Tieflilagraue Unterflecke nur im Polgebiet, besonders deutlich, wenn die Zeichnung dort in einem Fleckenkranz besteht und die übrige Fläche fast ganz frei läßt. Solche Kränze können sehr dunkel sein, aber auch recht hell. Innenfarbe grünlichweiß. Die sonstigen Kriterien der glatten Schale zeigen nichts Ungewöhnliches.

Pteruthius flaviscapis validirostris (= *erythropterus*). Die noch wenig bekannten Eier werden widerspruchsvoll beschrieben. Nach HUMES Beschreibung (1873) und nach der im Katalog des Britischen Museums (CAT. BRIT. MUS.) ist das dortige Exemplar rosaweiß, dicht bespritzt und gepunktet mit kastanienbraunen und lilagrauen Fleckchen, die am stumpfen Ende in eine kleine Kappe zusammenfließen. 22,6 × 17,5 mm, also k = 1,29 und G = 3,55 g. Nach dem zugehörigen Bild erscheint das Ei kräftig verjüngt am unteren Ende, oben halbkugelig mit einigen dunkelgrauen Fleckchen zwischen viel kleineren gelbbräunlichen auf dem schlanken Teil, mit gröberen Fleckchen und einem großen unregelmäßigen rötlichbraunen Flatsch oben am anderen Teil.

BAKER sagt von seinen Stücken: Blaß lilaweiß mit zahlreichen feinen Spritzern und kleinen Fleckchen von tief purpurner Färbung, die weit oben einen Ring

bilden und im übrigen nur locker verstreut sind. Breitoval (k = 1,35), ziemlich dünnschalig und glanzlos. 21,8×16,2, also G = 3,00 g.

Nehrkorns Stücke haben trübweißen Grund mit unregelmäßigen violettbraunen Unter- und schwarzbraunen Oberflecken, die kranzartig am stumpfen Ende gehäuft stehen. 22,0×18,0 mm, also k = 1,22. G = 3,70 g, demnach breitoval. Mein von Baker signiertes, von Col. R. H. Rattray in Mussooree (NW-Indien) gesammeltes Exemplar ist ganz anders und besitzt nichts von dem violetten Einschlag der vorigen und anderer Stücke. Der fast glanzlos weißliche Grund trägt überall ziemlich locker verteilte kleine und nur wenig größere hellbraune Punkte und Fleckchen; er scheint blaß grünlichweiß durch. Breitoval mit nur geringer Verjüngung. 22,8×18,2 = 0,220 g. also k = 1,25, G = 3,90 g. Abgesehen von diesem Stück, erinnert der lilagraue bis violette Ton der erwähnten Eier an den Gesamteindruck bei *Thamnophilus* und *Tchagra* infolge der vordringlichen Unterflecke.

Pteruthius flaviscapis ricketti. Das einzige Ei im Britischen Museum, von La Touche gesammelt, ist etwas länglich oval (k = 1,36) und trägt auf weißem Grund rötlichbraune neben lilagrauen Punktflecken, die nur am stumpfen Ende ziemlich dicht stehen. Es unterscheidet sich von dem dortigen *Pt. fl. validirostris*-Ei nur durch dessen Kappe am stumpfen Ende aus gröberen Flecken. 22,9×16,8 mm. G = 3,40 g.

Pteruthius flaviscapis flaviscapis. Nur in der Sammlung Kuschel gesehen (Museum Dresden). Weiß mit einzelnen gröberen purpurbraunen und noch dunkleren braunen Flecken neben hellvioletten Unterflecken, entfernte Anklänge an *Tchagra*-Eier (Laniidae). Hellebrekers & Hoogerwerf (1967, S. 115) beschreiben ein blaß grünliches, dicht mit purpurbraunen Flecken gezeichnetes Ei aus der Sammlung Bartels. — k = 1,41, also gestrecktoval. Nehrkorns Stücke (23×15 mm), wie auch seine von *Pt. aenobarbus* (19,5×14,5 mm), die er übereinstimmend als rötlichgrau mit schwarzen, grauen und violetten Flecken beschreibt, gehören nach M., E. & H. Bartels (Orn. Mon. ber. 32, S. 110, 1924) zu *Alcippe pyrrhoptera.*

Pteruthius xanthochlorus occidentalis. Nach Baker (1922) wie kleine *Pt. flaviscapis validirostris* auf weißem Grund ziemlich sparsam mit dunkelrotbraunen Spritzern besetzt. 1932 (S. 315) findet er weitere so variabel wie *melanotis*, vor allem blaß rosa mit Ring oder Kappe in Kastanienrot. Auch Nehrkorns Stücke ähneln seinen *Pt. melanotis.* Abnorm nach Baker (1932) rosa mit purpurbrauner, fast geschlossener Kappe und Fleckung. Ein von Baker signiertes, sehr helles Exemplar meiner Sammlung ist auf weißem Grund überall dicht mit winzigen, ganz blassen gelbbraunen und grauen Fleckchen besät, die oben nur wenig enger beisammen stehen. Nach Baker ohne Glanz oder, besonders bei blasser Färbung, glänzend; Form breitoval bis schlankoval mit deutlich zugespitzem schmalen Pol. Mein Stück scheint gelblichweiß durch (G = 1,85 g, k = 1,34).

Pteruthius xanthochlorus xanthochlorus. Nach Baker (1932, S. 313) blaßrot oder grauweiß oder erdbraun mit zahlreichen kleinen rotbraunen oder dunkelbraunen Flecken (G = 2,13 g, k = 1,28). Die zuerst von Osmaston gefundenen Eier waren langoval (k = 1,40), weiß, ziemlich sparsam und besonders am stumpfen Ende

mit dunkelrotbraunen Fleckchen und Spritzern besetzt. 19,1×13,7 und 18,8 ×13,2 mm (BAKER, Ibis 1906, S. 110), also G = 1,95 und 1,75 g.

Pteruthius melanotis. Nach BAKER zwei Typen. Entweder zart rosalila mit feinen Spritzern und winzigen, meist auf das obere Eiende beschränkten Fleckchen von dunkel purpurner Färbung oder blaßrosa (pink) mit ähnlicher, blaß rötlichbrauner und hell lila Zeichnung auf der dünnen, glatten, glanzlosen Schale. 17,9×13,5 mm, G = 1,70 g, k = 1,33. — Nach HUME (1873) auf hellnelkenrotem Grund violett und rötlichpurpurn gesprenkelt, 19,5×12,4 mm, also gestreckt oval, k = 1,49, G = 1,55 g. — Nach einer Notiz von Kuschel fast gleichpolig glatt und glänzend, weiß, mit sehr hervortretenden schwarzbraunen und einzelnen aschgrauen Fleckchen und Tüpfeln ziemlich locker gezeichnet, die nur am stumpfen Ende dichter stehen. 18,5×13,6 mm, k = 1,36. — Ebenso bei NEHRKORN, aber auch rötlichweiß mit hellbräunlichen Punkten. 17,5—19,0×14,0—15,0 mm, k = 1,26, G = 1,95 g. — Meine von Baker stammenden und von ihm signierten Stücke tragen auf fast glanzlosem Grund lockere kastanienbraune Punkte mit kleinen Fleckchen gemischt, dazu fast unsichtbare hellgraue, auf der spitzen Hälfte nur lose Punkte, oder auf rahmfarbenem Grund verloschene fuchsigbraune winzige Fleckchen überall, die oben dicht zusammenfließen, wo auch blaß lilagraue hinzutreten. Weiß durchscheinend. D = 18,3×14,0 = 0,097 g (17,7—19,0 ×14,0 = 0,092—0,102 g), G = 1,85 g, k = 1,30, stark verjüngt.

Pteruthius aenobarbus aenobarbus. Das Ei der Kuschel-Sammlung im Dresdner Museum erscheint wie ein ausgeblaßtes von *Emberiza hortulana* und zeigt auf grauweißem Grund außer den fast unsichtbaren grauen Unterfleckchen nur rötlichbraune Punkte, hauptsächlich am oberen Ende. G = 2,40 g, k = 1,33. — Anders, vor allem viel kleiner als dieses nicht zuverlässig erscheinende Ei sind die beiden Stücke, die HOOGERWERF (1949) beschreibt und abbildet. Auf schwach glänzendem, kalkweißem Grund liegen lockere, abgerundete braune bis braungraue und violettgraue, kleine Flecke und Punkte, die sich inmitten der oberen Hälfte überlagern und sehr stark verdichten zu einer unscharfen Zone, wobei die vordringlichen Unterflecke dem Gesamteindruck einen violetten Ton verleihen. — Für die beiden Eier der Sammlung Bartels steht bei HELLEBREKERS & HOOGERWERF (1967, S. 116): Weiß, mit kleinen, purpurnen Flecken, besonders am stumpfen Pol. G = 1,70 g, k = 1,29, Eigestalt kurzstumpfoval. — Nehrkorns Stücke sind nach BARTELS (s. oben bei *Pt. flaviscapis*) *Alcippe pyrrhoptera*.

Gampsorhynchus rufulus rufulus. Auf blaß grünlichgelbem Grund überall ziemlich dichte, mittelgroße und kleinere verwischte Frickel, Spritzer und kleine Blattern von rötlichbrauner bis olivbrauner Färbung, hellere und dunklere übereinander, gleichmäßig verteilt, am schlankeren Ende etwas kleiner und heller. Schale glatt und mäßig glänzend, hellgrün durchscheinend. Gestalt an beiden Enden wenig verschieden. Ähnliche Färbungstypen bei *Copsychus*, *Pellorneum capistratum* und manchen *Alauda*. Die vereinzelten lilagrauen Unterflecke sind selbst unter der Lupe nicht deutlich sichtbar. — k = 1,35.

Actinodura egertoni. Eigenartig gezeichnete Eier von genau demselben Typ, nur zarter als bei *Liocichla phoenicea*. Normaloval bis etwas breiter (k = 1,30), mäßig glänzend. Der blaß blaugrüne Grund trägt ein sehr lockeres Gemisch aus zum Teil fast unsichtbaren kurzen und längeren spinnwebfeinen und gröberen

kastanienbraunen Haarzügen in allen Richtungen, die stellenweise zu Schnörkeln und Wurmlinien verdickt sind, mit einigen hellen und dunklen Randflecken dazwischen. Nur hier und da vereinzelte unauffällige Unterflecke gleicher Gestaltung in Violettgrau. — Hellgrün durchscheinend. Die übrigen oologischen Kriterien bieten nicht Bemerkenswertes, wie immer, wenn nichts darüber berichtet wird. Verblüffende Übereinstimmung mit den Eiern von *Crocias albonotatus*. — Ganz ebenso die Eier der Rassen *A. e. khasiana* und *e. ripponi*. — k = 1,32 und 1,30.

Minla cyanouroptera (= *Siva*). Gewöhnlich wie Eier der folgenden Art, aber Nehrkornsche Stücke und eins meiner Sammlung ähneln denen von *Leiothrix* mit ihrem ganz anderen Charakter. — k = 1,34.

Minla strigula strigula. Oft etwas gestreckt oval (aber meist k = 1,35, *simlaensis* 1,32) und ziemlich glänzend. Schön hellblau, fast nur im oberen Polgebiet ein spärlicher Kranz von rötlichbraunen bis beinahe schwarzen oder dunkelbraunen, auch purpurbraunen Spritzern und Flecken, die spitze Hälfte oft fleckenfrei. Ähnlich den Eiern von *Pyrrhula* und *Carpodacus*. Die Eier verlieren nach Baker (1932, S. 293) manchmal schon zur Zeit der Bebrütung und immer später im Licht ihre Färbung und wahrscheinlich die oft hell rote Fleckung, wie das abgebildete Ei beweist. — Ebenso sind die der Rassen *yunnanensis* und *castaneicauda* (k, nach einem Maß, = 1,18). (Taf. 6, Fig. 21.)

Minla ignotincta. Ähnlich *Carpodacus*-Eiern, schön blau oder grünlichblau wie bei *Prunella*, mit einem Kranz von dunkelrotbraunen bis schwarzen kleinen oder gröberen Flecken am oberen Ende, die ziemlich scharf begrenzt sind; zwischen ihnen zuweilen violettbraune Unterflecke. — k = 1,35.

Alcippe chrysotis (= *Lioparus*; = *Fulvetta*). Vor dem Ausblasen schön rosa getönte, weiße Schale mit braunroten, nur am stumpfen Ende dichteren, sonst recht spärlichen Flecken, also abweichend von den anderen Arten ihrer Gattung. — k = 1,40.

Alcippe cinerea und *castaneceps* (= *Pseudominla*; = *Sittiparus*; = *Minla*). Breitovale (k = 1,32), fast glanzlose Eier. Weißer bis hellsienabräunlicher Grund mit vielen vorwiegend recht zarten Punkten und sehr kleinen Fleckchen von sienabrauner bis fast schwarzer Färbung, auch einigen purpurgrauen dazwischen; meist nach dem oberen Pol hin dichter, zuweilen kranzförmig gezeichnet und das spitze Ende ganz frei. Je reiner weiß der Grund, desto dunkler die Punktierung. Manche erinnern an *Phylloscopus sibilatrix* und *collybita*, andre an *Sylvia cantillans*. Auf demselben Ei können graue, braune und schwärzliche Fleckchen gleichzeitig vorkommen. Durchscheinende Farbe weiß. — Die bei Baker (1922, S. 288; 1932, S. 263) für *A. cinerea* angegebene Durchschnittsbreite 14,3 mm erscheint zu groß, wenn man die dort zu findende Variationsbreite 13,0—14,3 mm als richtig ansieht.

Alcippe vinipectus kangrae, *vinipectus* und *chumbiensis* (= *Fulvetta*; = *Proparus*). Gewöhnliche Eigestalt (k = 1,37), geringer Glanz. Auf blaßgrünem oder hell graubläulichem Grund hauptsächlich am stumpfen Ende eine oft kühne,

meist aber spärliche Zeichnung, zum Teil in Form eines kräftig markierten Kranzes aus sepiabraunen, heller umrandeten Flecken nebst einigen da und dort zu findenden dunklen Punkten. Das Ei klingt zwar nicht in den Farbtönen, wohl aber im Zeichnungscharakter an *Leiothrix* an, erinnert zuweilen auch an manche schwach gefleckte, blaugrüngrundige, brandfleckige oder nur blaßrosa geblatterte Eier von *Fringilla coelebs*. Andre Stücke haben olivbraune zusammenfließende Blattern und Wolken, zwischen denen einzelne Kritzel sehr dunkler Färbung verstreut sind. NEHRKORN findet die Zeichnung seiner Exemplare der bei *Sylvia curruca* ähnlich, wogegen BAKER sagt, daß ihm kein vergleichbares Ei bekannt sei. — *A. vinipectus ripponi*. Ganz wie bei den vorigen Rassen. Gestalt bauchiger (k = 1,28).

Alcippe cinereiceps guttaticollis (= *Fulvetta*). Ähnlich *Alcippe vinipectus*. Blaß seegrün oder hellgrünlichblau mit bräunlichgrünem und grauen Blattern nebst einigen sehr dunklen Kritzeln oder Haarlinien (LA TOUCHE 1925—30, S. 77). Andre Stücke haben nur sehr kleine Spritzer. Bei weiteren lagern außer den Blattern am oberen Ende solche auch da und dort auf der übrigen Fläche. Die zum Teil dunklen Unterflecke können dabei recht zahlreich sein und stärker als gewöhnlich hervortreten. — k = 1,36. — *A. cinereiceps formosana*. Schlanker (k = 1,49).

Alcippe rufogularis und *brunnea* (= *Schoeniparus*). Kein wesentlicher Unterschied in den Eiern der einst unter *Schoeniparus* vereinten Artengruppe.

Haupttyp 1: Blaßgelblich steinfarben, zuweilen mit ganz zartem grünlichen Hauch, mit vielen kleinen hellgelbbräunlichen, verwaschenen Spritzern auf reichlichen Wolken, über denen einige sich stark abhebende, sehr dunkle braune Punkte, Kritzel, Wurmkleckse und rundliche, meist heller umrandete Flecke unregelmäßig verstreut sind. Unterflecke machen sich wenig bemerkbar; sie treten nur am stumpfen Ende deutlicher auf, wo sie eine graue Tönung erzeugen. Glanz gering, Innenfarbe weiß. Gesamteindruck recht ähnlich dem bei kontrastreichen *Sylvia borin* und *atricapilla*.

Haupttyp 2: Vom vorigen unterschieden durch weißen Grund und Häufung der kleinen bis mittelgroßen, mitteldichten, scharf abgesetzten schwarzbraunen Rundflecke neben den zurücktretenden bleigrauen Unterflecken auf dem oberen Eidrittel, manche mit Penumbra versehen wie bei Typ 1. Sonst nur noch da und dort wenige feine Punkte. Sehr ähnlich den Eiern der *Sylvia curruca*, nur viel größer und weniger wolkig gezeichnet. Die Grundfärbung kann auch grau getönt sein, zum Beispiel oft bei *Alcippe brunnea mandellii*. Vorzuherrschen scheint wolkig verschmierte gelbbraune Zeichnung (Typ 1) mit sporadischen fast schwarzen oder dunkelpurpurbraunen Flecken, unter denen einige kurze Schnörkel selten fehlen. — Für *Alcippe brunnea brunnea* geben LA TOUCHE & RICKETT (Ibis 1905, S. 30) grünlichweiße Grundfärbung an, was sich aber wohl nur auf frische Exemplare bezieht. — k = 1,34.

Alcippe poioicephala poioicephala. Wie *Alcippe nipalensis*, doch scheint wolkige Zeichnung vorzuwiegen, auch bei den fünf andern Rassen dieser Art und bei *Alcippe pyrrhoptera*. Geographisch bedingte oologische Unterschiede waren nicht zu erkennen. — k = 1,32 (Rassen 1,25, 1,29—1,33).

Alcippe pyrrhoptera. Nach NEHRKORN weiß bis rötlichweiß mit violettbraunen bis fast kirschroten Schnörkeln und ammerartigen Wurmlinien, wie bei einigen Eiern von *A. nipalensis*. Nach BARTELS fleischfarbener oder rötlichgrauer Grund mit hell-, dunkel- und schwarzbraunen (Brand-) Flecken, bei NEHRKORN zum Teil irrig als *Pterythius flaviscapus* und *aenobarbus* (seine Nr. 3183 und 3184) aufgeführt, zum Teil richtig als die synonymen „*solitaria*“ und *pyrrhoptera* (seine Nr. 5613 und 5842). Diese vier NEHRKORN-Nummern betreffen also Eier derselben Vogelform. — k = 1,32.

Alcippe nipalensis. Die Eier dieser Art sind, wie die Eier aller zwölf in der Liste angeführten Einheiten, soweit ein größeres Material vorliegt, in Färbung und Zeichnung so stark variabel, daß die Zugehörigkeit der verschiedenen Typen zur selben Art innerhalb dieser Artengruppe von *Alcippe*, welche die fünf Arten von *poioicephala* bis *nipalensis* umfaßt, fast unglaubhaft erscheint. Die gewöhnlichen Spielarten sind folgende:

1. Reinweiß mit sparsamen, aber kühnen, schwärzlich purpurbraunen Punkten und Spritzern, die besonders oben stehen.
2. Weiß, dicht übersät mit zarten lilagrauen oder lilaroten Punkten und kleinen Frickeln, die nach oben hin dichter zusammenrücken. Von weitem betrachtet, erscheint das Ei wie einfarbig purpurgrau. Schlichtester Typ.
3. Weiß bis rosaweiß mit lichtroten kleinen Spritzern und Blattern.
4. Blaßrosa bis lachsfarben mit roten und rosagrauen Wischern und Wolken überall, dazwischen mit einzelnen dunklen Flecken.
5. Reinweiß mit einem Ring oder einer Kappe aus tief purpurnen Linienzügen und runenartigen Kritzeln, die beide zuweilen von hellfarbigen Schatten umgeben sind.
6. Lachsrosa, fast ganz bedeckt mit dichten, gleichartigen Frickeln und Stricheln braunroter bis fast ziegelroter Färbung, die im oberen Viertel zu einem Kranz zusammenfließen. Flecke zuweilen rotweinfarben bis karminrot.

Die Abwechslung wird noch dadurch erhöht, daß manchmal die rötlichen Töne besonders lebhaft, die Flecke zu großen Flatschen hellerer Färbung verwischt und nicht selten brandfleckig umrandet sind. Überdies treten die blaugrauen Unterflecke in vielerlei Gestalt oft deutlich hervor, auch als Schnörkel und Wolken am oberen Ende. Helle und dunkle Töne überlagern sich. Dabei erweist sich die Zeichnung teils als recht dicht über die ganze Oberfläche verteilt, teils als sparsam auf das obere Polgebiet beschränkt. Bald sieht man nur einzelne zarte Wirrlinien, bald große, sich überlagernde Blattern, die scharf abgegrenzt oder breitgewischt sind.

Die durchscheinende Farbe weiß bis gelblichweiß, der Glanz gering, die vorherrschende Gestalt breitspitzoval (k = 1,31). Manche der rötlichen Typen finden wir ähnlich in andern Familien wieder, so bei *Tachyphonus coronatus* unter Thraupinae und bei den erythristischen Eiern von *Sylvia atricapilla*, *Anthus trivialis* und *Fringilla coelebs*. Übrigens variiert *Chrysomma sinense* (S. 479) ähnlich und in ebenso großem Umfang. Doch sind die Eier dieser Art weniger zugespitzt, viel glänzender und im ganzen dunkler gefärbt als die der *Alcippe nipalensis*-Artengruppe. (Taf. 6, Fig. 22.)

Alcippe abyssinica abyssinica (= *Pseudoalcippe*). Nach von Erlanger (Journ. f. Orn. 53, S. 750, 1905) fleischfarbener Grund mit ebensolcher, aber dunklerer Wölkung und einigen verschwommenen Pünktchen von dunkelrotbrauner Färbung, sehr ähnlich den roten Varietäten von *Sylvia atricapilla*. — k = 1,30. — Nach R. E. & W. M. Moreau (Ibis 1939, S. 303) lederbraun mit hellerer Spitze und einigen sepia- und umberbraunen Flecken, die am stumpfen Ende dichter stehen. Maße kleiner als bei von Erlanger (siehe Liste). — k = 1,41.

Alcippe atriceps (= *Pseudoalcippe*). Nach Serle (Ibis 92, S. 372, 1950) rahmfarben mit dichter, blaßrötlichbrauner Pünktelung und Fleckung sowie lila Unterfleckung. Um den stumpfen Pol ein Fleckenkranz. — k = 1,36.

Lioptilus nigricapillus. Nach Roberts (Ann. Transvaal Mus. 11, S. 327, 1926) sind die Eier relativ groß, mattweiß mit etwas länglichen hellbraunen Flecken auf der ganzen Oberfläche, aber dichter am oberen Ende, wo schieferfarbene Unterflecke eine dunkle Zone bilden. In dem vorliegenden Gelege ist das eine Ei kräftiger gezeichnet als das andre. — k = 1,43.

Crocias albonotatus (= *Laniellus leucogrammicus*). Das erstmalig gefundene Ei nahm Max Bartels sen. unversehrt aus dem Magen von *Ictinaetus malayensis* (!). Später gesammelte (glatte und wenig oder deutlich glänzende) bildete Hoogerwerf (1949) zu seiner Beschreibung ab. — k = 1,34. — Danach finde ich die Eier vollkommen übereinstimmend mit denen von *Actinodura egertoni*, auch in der Größe. Auf türkisblauem bis grünlichblauem Grund stehen überall locker verteilte kastanienbraune, zum Teil purpurn getönte oder fast schwarze kleine Kritzel, einzelne geschwänzte Flecke und feine verbogene Adern, wie sie auch bei *Liocichla phoenicea* zu finden sind. Dazu kommen fast ebenso deutliche helle bis mitteldunkle weinrot- oder purpurgraue Unterflecke (nach Hellebrekers & Hoogerwerf 1967, S. 117f.). Diesen seltenen Zeichnungstyp sucht man bei den Laniidae vergebens, so daß dem Oologen die (frühere) Eingruppierung von *Crocias* bei den Würgern höchst zweifelhaft erscheinen mußte. Hoogerwerf und andre stellten diese Art zu den Timaliidae, wohin sie, oologisch gesehen, gehört.

Heterophasia annectens annectens (= *Leioptila*; = *Lioptila*). Blaßblauer Grund, auch etwas grünlich oder rot getönt, fast ohne Glanz; darauf blaßrötlichbraune Wischer und Wolken nebst einigen schärfer markierten Punkten, Klecksen und Flecken dunklerer Färbung sowie vereinzelte, beinahe schwarze Haarlinien und Spritzer, ähnlich *H. capistrata*. Manche Stücke kommen *Actinodura egertoni* nahe. — k = 1,41.

Heterophasia capistrata capistrata (= *Leioptila*; = *Lioptila*). Oft etwas breitoval (k aber = 1,39), mit nur wenig Glanz. Auf blaßgrünlichweißem bis hellblauem Grund liegen über hellen bräunlichroten oder leicht purpurn gehauchten Wolken und Schmierflecken größere, mäßig dunkle Sprenkel und Wischer derselben Färbung sowie einige sehr dunkle braune Kleckse, Emberizidenfäden oder Adern, manchmal auf den oberen Eiteil beschränkt, was insbesondere für die wenigen blaßpurpurnen Unterflecke gilt. Zuweilen klingt der Zeichnungscharakter an den von abwechslungsreich gefleckten Eiern der *Sylvia borin* an, abgesehen von deren weißlicher Grundfärbung. — Ganz ebenso bei *H. c. nigriceps*.

— k = 1,33. — Von der Nominatform fand Jones in Simla (nach BAKER) einige prächtig erythristische Gelege. (Taf. 6, Fig. 23.)

Heterophasia gracilis (= *Leioptila*). Breitoval (k = 1,30), mäßig glänzend, ähnlich zart und blaßgelbbraun gezeichneten *Turdus-merula* Eiern. Auf blaß grau- bis blaugrünlichem Grund blaß rötlichbraun leicht gefrickelt und gefleckt; oft steht die Zeichnung ziemlich gleichmäßig locker überall und ist von nur einem, hellen, Farbton. Zuweilen Häufung nach oben hin. Kühner und abwechslungsreicher gezeichnete Stücke kommen denen von *Actinodura egertoni* nahe. (Taf. 6, Fig. 22.)

Heterophasia melanoleuca melanoleuca (= *Leioptila*). Nur die wenigen von Davison in Tenasserim (BAKER 1932, S. 286) gesammelten Eier wurden bekannt. Sie sind etwas zugespitzt, ungefleckt blaßblau und wenig glänzend. — k = 1,40.

Heterophasia pulchella (= *Leioptila*). Das einzige bekannt gewordene Ei ist einfarbig blaßblau (BAKER 1932, S. 281), was mit *H. melanoleuca* übereinstimmt, vielleicht aber eine Abweichung von den gewöhnlich möglicherweise gefleckten Eiern der Art sein könnte. — k = 1,33.

Heterophasia picaoides (= *Sibia*). Die vier Eier im Britischen Museum (HUME, CAT. BRIT. MUS.) ähneln schwach gezeichneten, dunkelgrau punktierten von *Lanius schach erythronotus*. Gestalt breitoval (k = 1,31). Glanz gering. Auf grauweißem Grund ziemlich locker stehende, kleine und ein wenig größere, blaß gelbbraune Punkte und Flecke, die mit wenigen purpurgrauen gemischt sind und am breiten Ende etwas dichter stehen. Nach BAKER (1932, S. 270) betrachten auch HARRISON & PARKER (Bull. Brit. Orn. Club 85, S. 96, 1965) diese Eier als falsch bestimmt. Das einzige bei BAKER (1922) erwähnte Ei und später (BAKER 1932) sind dagegen ganz wie *Heterophasia gracilis* blaßgraugrünlich, leicht hellrötlichbraun gefrickelt und geblattert. Etwa jedes dritte Gelege scheint blaßnelkenrötlichweiß mit blaßroter Zeichnung und damit erythristisch zu sein (BAKER). — k = 1,36.

Yuhina castaniceps rufigenis und *plumbeiceps* (= *Staphida*; = *Staphidia*). Wie *Y. c. castaniceps* braun und grau gefleckt, auch mit ziemlich großen und dunklen Unterflecken, nicht selten reichlich gezeichnet. — k = 1,25.

Yuhina castaniceps castaniceps. Ähnlich *Y. c. torqueola* (s. unten), jedoch weniger schwärzlich als dunkelbraun und selbst rötlichbraun gezeichnet, oft auch reichlicher. Die Fleckchen sind meist klein und etwas verwischt. Unterflecke wie bei *torqueola*. Zuweilen auch recht grobe Zeichnung, braun und grau gemischt, überall verteilt oder am breiten Ende gedrängter. Gesamteindruck ähnlich wie bei *Hirundo rustica* und *Yuhina bakeri* sowie *flavicollis* (= *Ixulus*), abgesehen von deren langovaler Gestalt. Stücke im Britischen Museum kommen denen von *Y. c. everetti* näher als die andern dieser Rasse. — k = 1,32.

Yuhina castaniceps striata. Wie die vorige Rasse. — k = 1,29.

Yuhina castaniceps torqueola. Stumpfbreitoval (k = 1,26), nur mäßig glänzend. Charakter ähnlich wie bei *Phylloscopus collybita* und *sibilatrix*. Die recht konstante

Zeichnung auf dem weißen Grund besteht entweder in ziemlich gleichmäßig überall verteilten feinen Punkten oder nur wenigen solchen Punkten auf der schmäleren Eihälfte und gröberen Fleckchen in losem Kranz auf der übrigen Fläche; Zeichnung sepia in verschiedenen Tönen, schwarzgrau bis schwarz, auch schwarzbraun und grau. Die Unterflecke sind oft ziemlich dunkel, können aber auch ganz fehlen. Zuweilen erscheint der weiße Grund zart bläulich gehaucht. Innenfarbe weiß oder ganz blaß blaugrün; doch vergeht dieser Ton bald. (Taf. 6, Fig. 23.)

Yuhina castaniceps everetti. Weniger breitoval (k = 1,32) und etwas zugespitzt. Glänzend rahmweißer Grund oder mit ganz schwachem rosa Hauch. Die von der Spitze nach oben hin allmählich dichter werdenden Punkte und sehr kleinen Fleckchen sind hier zum Teil mehr rötlich getönt, kastanienbraunrot und am Pol von einem losen Kranz lilagrauer Unterflecken durchsetzt. Daher ein merklich andrer Gesamteindruck gegenüber den sonstigen Rassen der Art. NEHRKORN bezeichnet die Fleckenfärbung seiner Stücke als rostbraun; sie ist aber eher leberbraun. Nach SHARPE-Whitehead (Ibis 1889, S. 281) ist sie dunkelrötlichbraun (siehe auch B. E. SMYTHIES, The birds of Borneo. Edinburgh 1960, S. 424). Innenfarbe weißlich.

Yuhina bakeri (= *Iuxulus occipitalis*). Die Eier dieser und der folgenden Art, die früher als *Ixulus* zusammengestellt wurden, stimmen überein und erinnern an die von *Hirundo rustica*, sind jedoch meist reicher und heller braun sowie gröber gezeichnet. Zugespitzt oval (k = 1,36). Der Grund ist weiß oder rahmfarben. Viele Stücke haben außer lockeren feinen Pünktchen verschiedener brauner Tönung auf der ganzen Fläche noch einen dichten Kranz solcher Pünktchen im oberen Eiviertel, der mit oft recht deutlichen schwarzgrauen Unterfleckchen gemischt ist. Andre sind unten nur sparsam gezeichnet, dafür oben mit gröberen, breitgewischten und heller braunen Flecken reichlich besetzt, für die dann der Vergleich von Schwalbeneiern (*Hirundo*) nicht paßt. Glanz gering oder ganz fehlend. Innenfarbe weiß.

Yuhina flavicollis flavicollis und *flavicollis rouxi* (= *Ixulus*). Alles ebenso. Oft Kranz zarter brauner und grauer Pünktchen. — k = 1,39 bzw. 1,36.

Yuhina gularis gularis. Nach HODGSON (bei HUME 1873) gestreckt oval, gelbbräunlich oder wie Milchkaffee, mit dichten braunroten Sprenkeln, die am stumpfen Ende zu einem Kranz zusammenfließen. Wenn es sich hierbei nicht um einen Irrtum handelt, liegt eine abnorme Grundfärbung vor; denn BAKER beschreibt weitere Stücke wie die der anderen *Yuhina*, das heißt der jetzt bis einschließlich *Y. nigrimenta* folgenden, als blaß seegrün, dicht, aber nicht kühn, überall hellrot gesprenkelt. — k = 1,38.

Yuhina diademata. Länglichoval, aber auch breiter (k = 1,36), glanzlos. Trüb grünlichblau mit lockeren, kleinen verwischten gelbbraunen Fleckchen überall, die nach oben etwas dichter und gröber werden und zum Teil im Polgebiet zusammenfließen. Ähnlich wie bei der südamerikanischen Ammer *Zonotrichia capensis*.

Yuhina brunneiceps. Nach YAMASHINA (Tori 10, 1938) glanzlos blaßgrünlichblau mit nicht sehr dichten grünlich- oder gelblichbraunen kleinen Frickeln auf der ganzen Oberfläche, aber dichter am breiteren Ende, wo sie manchmal zu einem Kranz zusammenfließen. Die verloschen grauen Unterfleckchen treten wenig hervor. Wiederholt wurden Gelege zweier Weibchen in einem Nest gefunden (s. Y. YAMASHINA, C. R. IX[e] Congr. Int. Orn. Rouen, Rouen 1938, S. 453). — k = 1,29.

Yuhina nigrimenta nigrimenta. Stumpfoval (k = 1,35), leicht glänzend. Sehr blasser grüner Grund mit gelbbraunen Spritzern und Stricheln nebst wenigen lavendelgrauen Unterfleckchen, hauptsächlich am breiteren Ende. NEHRKORNS Stücke zeigen um den Pol einen Kranz kleiner grauer und violetter, auf der übrigen Fläche nur vereinzelte Fleckchen. Ähnlich winzigen Eiern von *Saxicola torquata rubicola* und *torquata.*

Yuhina nigrimenta pallida. Kurz- bis langoval (k meist 1,33). Blaßgrün, vorwiegend auf der breiteren Eihälfte dicht rötlich gefrickelt, gefleckt und gestrichelt, mit unauffälligen lavendelgrauen Unterflecken dazwischen. Die Zeichnung kommt auch gleichmäßiger verteilt vor. Gesamteindruck ähnlich wie bei *Acanthis cannabina.*

Yuhina xantholeuca xantholeuca (= *Erpornis*). Nach BAKER starkschalig, weiß, selten rahmweiß, mit sparsamen, auf das breitere Ende beschränkten blaßrötlichen Fleckchen. Bei NEHRKORN aber bläulichweiß mit kaum nadelstichgroßen helleren und dunkleren rostbraunen Fleckchen, die am stumpfen Ende gehäufter stehen, ohne einen eigentlichen Kranz zu bilden. Mein ebenso aussehendes Exemplar mißt 19,0 × 13,2 = 0,115 g, ist also ziemlich dickschalig (Rg = 6,7%), glänzt erheblich und weist im Korn neben einigen Poren unzählige flache Grübchen winziger Größe auf. — k = 1,33.

Yuhina xantholeuca tyrannula? (= *Herpornis*). HARTERT (Nov. Zool. 17, S. 230, 1910) erwähnt ein glanzloses, ungefleckt weißes Fünfergelege aus einem Nest am Boden. — k = 1,36. Dies dürfte jedoch einem *Phylloscopus* gehören, schon weil die *Yuhina*-Art nur 2—3 Eier in ein Hängenest an Bäumen oder Sträuchern legt.

Myzornis pyrrhoura? Das einzige Ei im Britischen Museum, das schon von HUME nach OATES (CAT. BRIT. MUS.) als unsicher bezeichnet wurde, ist von gewöhnlicher Gestalt, glanzlos und trübweiß, ursprünglich wohl reinweiß. — k = 1,35.

Horizorhinus dohrni. Der Entdecker dieser Art, die nur im Golf von Guinea lebt, beschrieb das Zweiergelege als schmutzig weiß mit braunen Flecken (H. DOHRN, Proc. Zool. Soc. London 1866, S. 327). Gestreckt oval (k = 1,56).

Oxylabes madagascariensis (= *Nesobates*). Sechs dieser Art zugeschriebene Eier im Britischen Museum sind glänzlos weiß mit leichtem Rosa-Hauch, überall mitteldicht besetzt mit winzigen rötlichbraunen oder schokoladenfarbenen Pünktchen, die zarter und gleichmäßiger verteilt sind als bei im übrigen ähnlichen, feinstgefleckten kleinen Eiern von *Phylloscopus collybita.* Sie messen (CAT. BRIT.

MUS.) 13,7 — 15,0 × 10,4—11,4 mm, im Mittel etwa D_6 = 14,3 × 10,9 mm, sind also für den Vogel klein. — k = 1,31.

Ganz ebenso ungewöhnlich zart gezeichnet, nur wenig größer, sonst genau so sind die Eier der gleichfalls in Madagaskar beheimateten Timalie *Neomixis tenella* (D_3 = 15,1 × 11,8 mm; k = 1,28, s. oben S. 476), so daß eine Verwechslung mit diesen vorliegen kann, wie schon Kuschel annahm (s. S. 476). *Oxylabes* ist der größere Vogel.

Mystacornis crossleyi. Nach HARTLAUB (Die Vögel Madagascars. Halle 1877, S. 168) ist das Ei, „weiß, dicht gefleckt mit dunklerem Roth und einigen hellgrauen Tupfen, namentlich am breiteren Ende." — k = 1,25.

Panurus biarmicus biarmicus und *russicus*. Breitoval bis fast sphärisch (k = 1,24), ziemlich glänzend, im Aussehen sehr konstant. Auf reinweißem Grund gleichmäßig, jedoch sehr weitläufig verteilte, winzige, gleichgroße Punkte und kurze Strichel dunkel sepiabrauner Färbung. Ein alleinstehender, unverkennbarer Typ. (Taf. 6, Fig. 25.)

Conostoma aemodium. Etwas gestreckt stumpfoval (k = 1,36), schwach glänzend. Rahmweißer Grund mit über die ganze Fläche unregelmäßig verteilten, nicht sehr dicht stehenden blaß gelblichbraunen, lehmfarbenen Flecken, hellen und ein wenig dunkleren, kleinen und größeren, die alle etwas verwischt sind. Wenige blaß purpurgraue bis tief lavendelgraue Unterflecke und Wolken am oberen Ende. Bekannt sind nur die beiden Eier unsrer Liste. Die Breite des zweiten wird im CAT. BRIT. MUS. zu nur 20,3 mm angegeben gegenüber 20,8 mm bei BAKER. Ähnliche lehmgelb gefleckte Typen bei *Paradoxornis gularis* und *ruficeps*, die früher als *Psittiparus* abgetrennt waren, und deren Eier viel kleiner als *Conostoma*-Eier sind.

Paradoxornis flavirostris. Oval mit schlanker Spitze (k = 1,35), glatt, Poren kaum zu sehen, schwach glänzend, weiß durchscheinend. Der reinweiße Grund trägt fast nur nahe dem Pol spärliche hellolivgelbbraune, sehr kleine rundliche Fleckchen, gemischt mit ebensolchen blaß lilagrauen. Der Oliv-Ton in den Oberflecken ist eigenartig und findet sich bei *ruficeps* und *gularis* (= *Psittiparus*) wieder, wo diese Flecke aber viel größer sein können. An solche „*Psittiparus*"-Eier erinnert eine seltenere Varietät der *flavirostris*-Eier, die gleichzeitig an *Sylvia borin* anklingen.

Paradoxornis guttaticollis. Ganz wie *P. flavirostris*. NEHRKORN erwähnt einen sehr geringen bläulichen Schimmer, BAKER einen hell graugrünen; ich sah aber nur reinweißen Grund mit äußerst feinen, grauen, gelbbraunen und wenigen dunkleren Pünktchen, die in geringer Zahl nur lose verstreut auf der breiteren Eihälfte stehen. LA TOUCHE (1925—30, S. 48) fand auch rotbraune Punkte und kurze, unregelmäßige, purpurgraue Züge. — k = 1,35.

Paradoxornis webbianus, *alphonsianus*, *nipalensis* und *atrosuperciliaris* (= *Suthora*). Die Eier dieser früher als *Suthora* geführten Arten haben breitovale Gestalt mit nur mäßiger Verjüngung am „spitzen" Ende; doch gibt es zuweilen auch länglichere mit stumpfer Spitze. Die immer ungefleckte, glatte Schale ist

Tafel 6
Eier von Angehörigen der Familie bzw. Unterfamilie Timalien
(Namen und Maße nach R. Kreuger/T. Stjernberg, brieflich 1972;
Maßstab etwa 1 : 1.)

Fig. 1. *Orthonyx t. temminckii* (S. 467). Neusüdwales (Alstonville). 29,3 × 21,5 = 0,37 g. (2. Ei dieses Geleges: 29,6 × 21,9 = 0,38 g.) Museum Oologicum R. Kreuger 15151.

Fig. 2. *Psophodes olivaceus* (S. 467). Neusüdwales (Alstonville). 29,2 × 19,2 = 0,35 g. (2. Ei dieses Geleges: 27,5 × 20,2 = 0,35 g.) Museum Oologicum R. Kreuger 15348.

Fig. 3. *Cinclosoma punctatum dovei* (S. 468). Tasmanien. 33,5 × 23,9 = 0,58 g. (2. Ei dieses Geleges: 33,2 × 24,1 = 0,50 g.) Museum Oologicum R. Kreuger 12954.

Fig. 4. *Pellorneum r. ruficeps* (S. 469). Zentral-Provinzen, Indien. 22,1 × 16,6 = 0,15 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 21,5 × 17,0 = 0,15 g; 22,6 × 16,7 = 0,16 g.) Museum Oologicum R. Kreuger 5787.

Fig. 5. *Pellorneum a. albiventre* (S. 470). Indien (Sikkim wohl Irrtum). 19,8 × 15,0 = 0,14 g. (Weitere Eier dieses Geleges 20,4 × 16,1 = 14,6 g; 21,1 × 15,9 = 0,14 g.) Museum Oologicum R. Kreuger 14444.

Fig. 6. *Trichastoma abbotti amabile* (S. 471). Assam. 21,7 × 16,4 = 0,15 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 21,4 × 16,2 = 0,16 g; 21,8 × 16,2 = 0,14 g.) Museum Oologicum R. Kreuger 14446.

Fig. 7. *Pomatostomus temporalis intermedius* (S. 473). Queensland. 25,9 × 18,3 = 0,26 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 25,5 × 17,8 = 0,27 g; 25,8 × 18,1 = 0,25 g; 26,3 × 18,3 = 0,29 g.) Museum Oologicum R. Kreuger 15128.

Fig. 8. *Napothera epilepidota roberti* (S. 475). Assam. 20,1 × 14,8 = 0,12 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 19,1 × 14,6 = 0,11 g; 19,1 × 14,5 = 0,10 g.) Museum Oologicum R. Kreuger 14933.

Fig. 9. *Spelaeornis caudatus* (S. 476). Indien (Darjeeling). 18,5 × 13,8 = 0,08 g. (2. Ei dieses Geleges: 19,2 × 13,9 = 0,08 g.) Museum Oologicum R. Kreuger 10944.

Fig. 10. *Rhopocichla atriceps nigrifrons* (S. 478). Ceylon. 19,0 × 14,3 = 0,11 g. (2. Ei dieses Geleges: 18,8 × 14,0 = 0,10 g.) Museum Oologicum R. Kreuger 14494.

Fig. 11. *Macronous gularis chersonesophilus* (S. 478). Perak. 16,7 × 12,9 = 0,08 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 16,8 × 12,9 = 0,08 g; 17,0 × 13,0 = 0,08 g; 17,4 × 12,8 = 0,08g.) Museum Oologicum R. Kreuger 14928.

Fig. 12. *Timalia pileata intermedia* (S. 479). Burma. 19,0 × 15,1 = 0,12 g. (2. Ei dieses Geleges: 19,1 × 15,1 = 0,12 g.) Museum Oologicum R. Kreuger 14912.

Fig. 13. *Chrysomma sinense saturatius* (S. 480). Sikkim. 17,3 × 14,8 = 0,17 g. Museum Oologicum R. Kreuger 10154.

Fig. 14. *Chamaea fasciata henshawi* (S. 480). Californien (bei San Bernadino). 16,5 × 14,4 = 0,10 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 16,9 × 14,5 = 0,10 g; 17,2 × 14,4 = 0,10 g; 17,8 × 14,7 = 0,10 g.) Museum Oologicum R. Kreuger 7802.

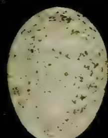
Fig. 15. *Turdoides plebejus platycircus* (S. 480). Gambia. 25,2 × 18,6 = 0,28 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 23,4 × 17,9 = 0,24 g; 25,1 × 18,5 = 0,26 g.) Museum Oologicum R. Kreuger 8096.

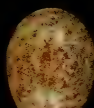
Fig. 16. *Babax waddelli jomo* (S. 482). Tibet. 31,7 × 22,8 = 0,46 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 33,7 × 22,4 = 0,47 g; 33,9 × 22,8 = 0,49 g.) Museum Oologicum R. Kreuger 10496.

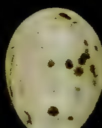

1

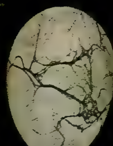

2

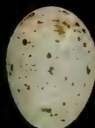

3


4

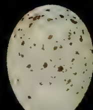

5

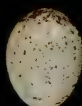

6


7

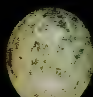

8

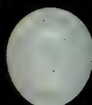

9

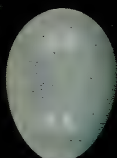

10


11


12


13


14


15


16

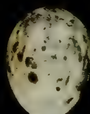

17


18

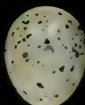

19


20


21


22


23


24


25


26

Fig. 17. *Garrulax albogularis whistleri* (S. 483). Garhwal, Indien. 31,9 × 20,3 = 0,39 g. (2. Ei dieses Geleges: 31,7 × 19,9 = 0,40 g.) Museum Oologicum R. Kreuger 5904.

Fig. 18. *Garrulax c. caerulatus* (S. 483). Darjeeling, Indien. 29,8 × 20,6 = 0,47 g. (Weitere Eier dieses Gelges: 27,8 × 20,3 = 0,36 g; 28,9 × 20,3 = 0,36 g.) Museum Oologicum R. Kreuger 14915.

Fig. 19. *Liocichla phoenicea ripponi* (S. 485). Burma (Süd-Schan Staaten). 24,4 × 18,0 = 0,23 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 23,3 × 17,6 = 0,21 g; 25,6 × 18,1 = 0,24 g.) Museum Oologicum R. Kreuger 8120.

Fig. 20. *Leiothrix argentauris aureigularis* (S. 485). Assam (Khasia Berge). 22,3 × 15,9 = 0,16 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 22,8 × 16,3 = 0,16 g; 22,9 × 16,5 = 0,16 g; 23,6 × 16,5 = 0,17 g.) Museum Oologicum R. Kreuger 3453.

Fig. 21. *Minla s. strigula* (S. 488). Nepal. 20,0 × 14,8 = 0,10 g. (2. Ei dieses Geleges: 19,8 × 15,0 = 0,11 g.) Museum Oologicum R. Kreuger 10465.

Fig. 22. *Alcippe m. morrisonia* (S. 490). Taiwan. 19,3 × 14,8 = 0,11 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 17,8 × 14,1 = 0,09 g; 18,9 × 14,7 = 0,10 g.) Museum Oologicum R. Kreuger 8298.

Fig. 23. *Heterophasia c. capistrata* (S. 491). Indien (Simla). 24,6 × 18,6 = 0,22 g. (2. Ei dieses Geleges: 24,7 × 18,7 = 0,22 g). Museum Oologicum R. Kreuger 10813.

Fig. 24. *Yuhina castaniceps torqueola* (S. 492). China (Kuatun in Fukien). 17,4 × 14,1 = 0,10 g. (2. Ei dieses Geleges: 17,2 × 14,0 = 0,10 g.) Museum Oologicum R. Kreuger 14431.

Fig. 25. *Panurus b. biarmicus* (S. 495). Holland. 16,2 × 13,0 = 0,09 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 16,6 × 13,2 = 0,09 g; 16,8 × 13,3 = 0,09 g; 16,9 × 14,4 = 0,09 g; 17,1 × 13,4 = 0,10 g.) Museum Oologicum R. Kreuger 2988.

Fig. 26. *Paradoxornis ruficeps bakeri* (S. 498). Assam. 21,1 × 16,5 = 0,17 g. (2. Ei dieses Geleges: 21,0 × 16,9 = 0,18 g.) Museum Oologicum R. Kreuger 14026.

hell- bis mitteldunkel grünlichblau bis zum Ton von *Prunella modularis* und zeigt einen zarten Seidenglanz. Nur von den hauptsächlich chinesischen Arten *webbianus* und *alphonsianus* wurden auch viele reinweiße und bläulichweiße Stücke bekannt. Die durchscheinende Farbe entspricht hier immer der äußeren. — k = 1,22—1,29.

Paradoxornis ruficeps ruficeps und *ruficeps bakeri* (= *Psittiparus*; = *Scaeorhynchus*). Gewöhnlich mäßig breitoval (k = 1,29—1,36), nur Anflug von Glanz. Frische Eier grünlichweiß, später trübrahmfarben; dann scheinen sie gelblichweiß durch. Die nicht sehr dichte Zeichnung, die ungleichmäßig verteilt ist, besteht aus kleinen und ziemlich großen gelblich lehmbraunen Flecken, die zum Teil schärfer markiert sind, teilweise aber hell verwaschen oder wolkig. Einzelne dunkle Punkte und kurze Strichel erscheinen an den Rändern blaß ausgelaufen. Graue Unterflecke sind zuweilen in breiten Flächen ausgebildet, treten aber nur wenig hervor und finden sich besonders am stumpfen Ende, auf das zuweilen auch die übrige Zeichnung beschränkt bleibt. Außer den gewöhnlich hellоliv getönten Oberflecken kommen manchmal mehr sienabraune vor, und die Grundfärbung kann auch grau gehaucht sein. Nicht wenige Stücke erinnern in Färbung und Zeichnung an helle von *Sylvia borin* und an *Paradoxornis flavirostris* des selteneren Typs. Zwergeier von *Conostoma* würden ebenso aussehen. (Taf. 6, Fig. 26.)

Paradoxornis gularis gularis und *gularis transfluvialis* (= *Psittiparus*). La Touche (1925—30, S. 54) schildert die Eier als grünlichweiß mit besonders am stumpfen Ende stehenden Wolken in der Farbe ungebrannter Siena nebst einigen kommaartigen Haarlinien und kleinen Flecken sowie einer Anzahl gut begrenzter lilagrauer Unterflecken. Exemplare bei Baker, Nehrkorn und im Britischen Museum lassen keinen Unterschied gegenüber *Paradoxornis ruficeps* erkennen. Manche Stücke sind ohne Wolken und in einer Zone am oberen Ende bestimmter gefleckt. Andre haben ausschließlich locker verstreute feinste blaß lehmfarbene Punkte überall und kommen damit dem Charakter der Eier von *Paradoxornis flavirostris* und *guttaticollis* nahe. So ein Stück meiner Sammlung (*P. g. transfluvialis*).— k = 1,28.

Paradoxornis heudei. Eier ganz wie die von *P. guttaticollis* und *flavirostris*. — k = 1,27.

Unter den Eiern der Paradoxornithinae (hier Gattungen *Panurus*, *Conostoma* und *Paradoxornis*) springen die ungefleckt blauen und weißen der früher *Suthora* genannten Artengruppe von *Paradoxornis* ganz aus der Reihe.

Picatharthes gymnocephalus. Wenngleich P. R. Lowe (Ibis 1938, S. 238) diesen merkwürdigen Vogel zu den Sturnidae stellte, weist ihn sein Ei viel mehr zu den Corvidae, zu denen man ihn zeitweise wieder gerechnet hat. Von dem einzigen bekannt gewordenen Ei, das nach Bates um 1880 von Gouverneur Ussher in Denkera (Ghana) gesammelt wurde, ist nur eine Hälfte im Britischen Museum erhalten geblieben. Es ist auf glanzlos rahmfarbenem Grund über und über mit mittelgroßen gelbbraunen, olivbraunen sowie aschfarbenen bis lilagrauen Flecken dicht und gleichmäßig besetzt und erinnert mehr als das ähnliche von *P. oreas* an die Zeichnung von *Pica*. Abbildung in Ibis 1874, S. 67. Gestalt länglichoval (k = 1,46). Die Maße von L. Grimes (Ibis 86, S. 259, 1964) scheinen nur in der

Breite zu klein zu sein, doch gibt es solch langgestreckte auch bei der nächsten Art. Trotzdem wurde sein Gelege (42×25, 40×25; k = 1,68 bzw. 1,60) nicht in die Liste aufgenommen.

Aus den neuesten Zuchtberichten, z. B. dem von D. DEKKER (Zschr. des Kölner Zoo 14, S. 155–161, 1972) geht oologisch nichts Neues hervor.

Picathartes oreas. Auch hiervon war bis 1952 anscheinend nur das einzige Ei bekannt, das Bates in Kamerun fand und dem Britischen Museum überließ. Auffallend buntscheckig. Der trübweiße Grund ist nur da und dort zwischen der Zeichnung sichtbar. Die dichte gleichmäßige Marmorierung besteht aus verwischten, ungefähr gleichgroßen, mittelgroben Flecken in mehreren Tönen von Lehmbraun, Sepia, Hell- und Dunkelgrau, die gemischt sind und sich an vielen Stellen überdecken, was den seltsamen Eindruck noch verstärkt, der kaum an irgendein anderes Ei erinnert, abgesehen von dem der vorigen Art. Immerhin erscheint der Zeichnungscharakter eher *Corvus*-artig als einem anderen entsprechend. Keine Spur von Ähnlichkeit mit Eiern der Sturnidae, die durchweg blaue Grundfärbung aufweisen, mag auch der Vogel schon als Star angesehen worden sein. Ganz so unglaubhaft bunt in vier bis fünf Tönen, wie die Abbildung im CAT. BRIT. MUS. das Ei darstellt, fand ich es nicht, da dort die grauen Unterflecke zu grünlich geraten sind. Man erhält einen ziemlich treffenden Eindruck, wenn man sich ein sehr dunkel grau und braun mittelgrob marmoriertes Ei von *Caprimulgus europaeus* so dicht gezeichnet vorstellt, daß von der Grundfärbung nichts sichtbar bleibt. Gestalt: ein langgestrecktes, nur mäßig verjüngtes Oval (k = 1,50), dessen k-Wert mit aus den Maßen der inzwischen bekannt gewordenen Serie von SERLE aus Kamerun errechnet wurde (Bull. Brit. Orn. Club 72, S. 2–6, 1952). Dessen 25 Eier sind zum Teil breitoval (k = 1,33–1,34) und schwanken bis zur langen Ellipse (k = 1,65). Sie gleichen zum Teil einem von *Pyrrhocorax pyrrhocorax* und einem von *Urocissa erythrothyncha occipitalis.* Auch SERLE betont die Übereinstimmung mit Corviden-Eiern in Form, Struktur, Glanz, Korn, Grundfarbe und Fleckung (S. 4). Er fand auf grauweißem, bräunlich sahnefarbenem oder grünlich getöntem weißen Grund bernstein-, gelb-, oliv- oder kastanienbraune Flecke, Flatschen und Sprenkel, die überall, am stumpfen Ende aber gewöhnlich dichter stehen und eine Kappe oder einen Kranz bilden. Unterflecke aschgrau.

	A	B	g	d	G	Rg	
Orthonyx temminckii dorsalis Rand (nach RIPLEY aus RAND & GILLIARD 1967, S. 343)	29,0	22,0	—	—	7,51	—	Schneegebirge in Neuguinea
21 *Orthonyx temminckii temminckii* Ranzani 27,0—32,0×19,3—22,1 = 0,35—0,46 g	28,8	21,0	0,380	0,110	6,80	5,6%	SO-Queensland u. NO-Neusüdwales
7 *Orthonyx spaldingii* Ramsay 35,0—40,7×24,2—28,0 (nach NORTH u. CAMPBELL)	36,5	24,6	—	—	11,80	—	N-Queensland (Cairns)
41 *Psophodes olivaceus* (Lath.) 25,0—30,5×18,6—21,4 = 0,30—0,40 g (8 nach Sammlung R. KREUGER, briefl. 1969)	27,8	20,1	0,354	0,111	5,94	5,9%	N-Queensland bis Victoria [bei NEHRKORN: *crepitans* (Lath.)] (Kreuger: *o. olivaceus*: 3c/2 von Victoria u. Neusüdwales)
— *Psophodes nigrogularis leucogaster* Howe & Ross 25,7—27,7×18,0—19,6 (nach McGILP & PARSONS, South Austr. Orn. 15, S. 19—25, 1939; SERVENTY & WHITTELL 1967, S. 367)	27,0	20,0	—	—	5,75	—	NW-Victoria u. SO-Süd-Australien
2 *Psophodes nigrogularis nigrogularis* Gould 26,7—30,5×19,6—19,8 (nach CAMPBELL)	28,6	19,7	—	—	5,95	—	SW-Australien
49 *Sphenostoma cristatum* Gould 23,0—26,2×16,4—19,0 = 0,20—0,25 g (31 nach SERVENTY & WHITTELL 1967, S. 366)	24,5	17,5	0,230	0,087	3,90	5,8%	Inneres von Neusüdwales, Victoria u. Süd-Australien, Inneres u. Küstengebiet W-Australiens (31 vom Barlee Gebirge u. vom Exmouth Golf, W-Australien)
30 *Cinclosoma punctatum punctatum* (Shaw) (und *p. dovei* Math.?) 28,4—37,6×20,8—25,3 = 0,40—0,62 g	32,2	22,9	0,500	0,118	9,00	5,6%	S-Queensland, Neusüdwales, Victoria u. Süd-Australien (*dovei*: Tasmanien)
2 *Cinclosoma punctatum dovei* Mathews 33,5×23,9 = 0,58 g; 33,2×24,1 = 0,50 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	33,3	24,0	0,535	0,119	10,60	5,0%	Tasmanien (Kreuger: c/2 aus Tasmanien)
10 *Cinclosoma castanotum* Gould 27,7—31,8×21,1—22,6 = 0,38—0,46 g	30,2	21,6	0,420	0,113	7,55	5,6%	Inneres von Australien

	A	B	g	d	G	Rg	
3 *Cinclosoma castanotum mayri* Condon 28,8—29,0×18,8—19,6 = 0,31—0,32 g (nach Sammlung R. Kreuger, briefl.)	28,9	19,2	0,315	0,099	5,72	5,5%	Murrumbidgee-Gebiet in Neusüdwales (Kreuger: c/3 von Bourke)
1 *Cinclosoma cinnamomeum castaneothorax* Gould (nach North)	28,4	22,9	—	—	8,00	—	Inneres S-Queensland bis NW-Australien und W-Australien
6 *Cinclosoma cinnamomeum cinnamomeum* Gould u. *samueli* (Math.) 25,9×30,0×19,3—20,6 (nach North u. Campbell)	28,4	20,1	—		6,07		Inneres von O-, Mittel- u. S-Australien *samueli*: Inneres Süd-Australien außer dem N
4 *Cinclosoma cinnamomeum marginatum* Sharpe 25,9—30,0×19,5—20,3 (nach North)	28,6	20,1	—	—	6,10		W- u. NW-Australien
— *Cinclosoma cinnanomeum alisteri* Mathews	(bei Cayley ohne Maße beschrieben)						SO-West-Australien u. SW-Süd-Australien
2 *Ptilorrhoa leucosticta loriae* (Salvad.) 29,0×22,4 = 0,48 g (Nehrkorn) 31,7×23,4 = 0,53 g (Britisches Museum)	30,4	22,9	0,505	0,127	8,55	5,9%	SO-Neuguinea (bei Nehrkorn: *Eupetes*)
1 *Ptilorrhoa caerlescens nigricrissa* (Salvad.)			(siehe Text)				S-Neuguinea (Etna- bis Milne-Bucht) (bei Rand: *Eupetes*)
1 *Ptilorrhoa caerulescens geislerorum* (A. B. Meyer) (Sammlung Nehrkorn)	31,6	23,4	0,500	0,118	9,40	5,3%	NO-Neuguinea (Sattelberg) (bei Nehrkorn: *Eupetes*)
4 *Ptilorrhoa castanonota pulchra* (Sharpe) 28,4—29,0×21,6—22,7 = 0,40—0,48 g	28,7	22,1	0,455	0,125	7,53	6,0%	SO-Neuguinea
7 *Pellorneum ruficeps olivaceum* Jerdon (nach Baker)	21,9	16,3	—	—	3,20	—	SW-Indien (Travancore, SW-Mysore) (bei Baker: *granti* Harington)
24 *Pellorneum ruficeps ruficeps* Sws. 21,1—23,0×15,1—17,0 = 0,15—0,16 g (nach Baker; 3 n. R. Kreuger, briefl.)	21,5	16,6	0,150	0,074	3,16	4,8%	Indien südlich von etwa 23° n. Br. (Kreuger: c/3, Zentral-Provinzen)
10 *Pellorneum ruficeps punctatum* (Gld.) (nach Baker)	21,4	16,2			3,00		Himalaja v. Kangra bis Garhwal (Baker: *jonesi* Baker)

	A	B	g	d	G	Rg	
200 *Pellorneum ruficeps mandellii* Blanf. 20,5–24,2 × 15,3–18,8 = 0,16–0,22 g (nach BAKER)	22,4	16,3	0,190	0,091	3,20	5,9%	Himalaja von Nepal bis Assam, Manipur u. N-Burma
3 *Pellorneum ruficeps victoriae* Deignan 21,1–21,7 × 16,6–16,8 = 0,16–0,17 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	21,5	16,7	0,160	0,078	3,20	5,0%	Chin Berge in Burma (bei BAKER: *minor* Hume) (Kreuger: c/3 von S-Chin Bergen)
40 *Pellorneum ruficeps victoriae* Deignan u. *minus* Hume 20,4–22,0 × 15,2–16,8 (nach BAKER und OATES)	21,5	16,4	—	—	3,08	—	Zentral-Burma *victoriae*: Chin Berge *minus*: Unteres Irrawaddy-Tal (bei BAKER: *minor* Hume)
22 *Pellorneum ruficeps subochraceum* Swinhoe 19,8–22,5 × 15,2–17,5 = 0,15–0,16 g (BAKER u. CAT. BRIT. MUS.; 2 n. R. KREUGER, briefl.)	21,6	16,3	0,154	0,077	3,06	5,0%	Nieder-Burma (außer Irrawaddy- u. Mergui-Gebiet), SW-Thailand (Kreuger: c/2 aus Tenasserim)
15 *Pellorneum palustre* Gould 19,3–22,0 × 14,9–17,0 = 0,15 g (nach BAKER; 1 Ei n. R. KREUGER, briefl.)	21,3	16,0	0,150	0,077	2,90	5,2%	Assam S vom Brahmaputra u. N-Lakhimpur nördl. dieses Flusses (Kreuger: 1/1 von N-Cachar)
1 *Pellorneum fuscocapillum babaulti* (Wells) (n. LEGGE)	20,0	14,0	—	—	2,10	—	N- u. O-Ceylon (LEGGE: *fuscicapillum*)
9 *Pellorneum fuscocapillum fuscocapillum* (Blyth) (u. *scortillum* Ripley?) (nach BAKER; nach NEHRKORN: 19 × 14,5)	22,5	16,3	—		3,20		S- u. SW-Ceylon (*scortillum* s. unten)
2 *Pellorneum fuscocapillum scortillum* Ripley 22,2 × 14,9 = 0,14 g; 22,5 × 14,4 = 0,13 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	22,3	14,6	0,135	0,075	2,55	5,3%	Feuchteste Teile von SW-Ceylon (Kreuger: c/2 von Haputala)
2 *Pellorneum capistratum nigrocapitatum* (Eyton) (nach BAKER und CAT. BRIT. MUS.)	20,8	15,9	—	—	2,80	—	Tenasserim, SW-Siam, Malayische Halbinsel (= *Drymocataphus*)

	A	B	g	d	G	Rg	
2 *Pellorneum capistratum morrelli* Chasen & Kloss 21,8×15,5 u. 22,9×16,3 (Cat. Brit. Mus.—Low)	22,3	15,9	—	—	3,00	—	N- u. O-Borneo [Cat. Brit. Mus.: *Drymocataphus capistratoides* (Strickland)]
x + 14 *Pellorneum capistratum capistratum* (Temm.) 21,1—24,0×14,7—16,5 = 0,14—0,18 g [nach Hoogerwerf; Hellebrekers & Hoogerwerf; Kuschel (Orn. Mon. ber. 3, S. 155, 1895): 23—24×16—16,5 = 0,168—0,175 g]	22,2	15,9	0,160	0,078	3,00	5,4%	Java (= *Drymocataphus*)
206 *Pellorneum albiventre ignotum* Hume u. *albiventre* (Godwin-Austen) 18,2—22,8×14,2—15,9 = 0,12—0,16 g (nach Baker)	20,0	15,1	0,140	0,081	2,45	5,7%	*ignotum*: NO-Assam (Mishmi Berge) *albiventre*: Assam S. v. Brahmaputra, NW-Burma (bei Baker: *P. i. ignotum*)
53 *Pellorneum albiventre cinnamomeum* (Rippon) 18,2—20,4×14,2—15,2 = 0,11—0,13 g (nach Baker; 3 n. R. Kreuger, briefl.)	20,3	15,0	0,121	0,069	2,44	5,0%	Schan Staaten u. Bhamo Berge (NW-Burma nach Baker hierher) (Kreuger: c/3 vom S-Schan Staat)
100 *Trichastoma tickelli assamense* (Sharpe) 19,1—21,2×15,0—16,8 = 0,12—0,16 g (nach Baker, Nehrkorn)	19,9	15,7	0,140	0,079	2,62	5,3%	O-Assam u. NW-Burma (= *Pellorneum*; bei Nehrkorn: *Drymocataphus assamensis* u. *tickelli*)
200 *Trichastoma tickelli fulvum* (Walden) u. *tickelli* (Blyth) 19,0—22,1×15,0—16,5 (nach Baker, Cat. Brit. Mus.)	20,3	15,7	—	—	2,67	—	*fulvum*: O-Burma, N-Thailand bis Tonkin *tickelli*: Amherst-Gebiet in Tenasserim bis S-Selangor (Malayische Halbinsel)

	A	B	g	d	G	Rg	
4 *Trichastoma pyrrogenys pyrrogenys* (Temm.) (nach HELLEBREKERS & HOOGERWERF 1967)	20,5	15,0	0,125	0,071	2,46	5,1%	W-Java
– *Trichostoma pyrrogenys longstaffi* (Harrisson & Hartley)	(von HARRISSSON ohne Maße beschrieben)						Borneo (Hochland von Sarawah außer dem W)
– *Trichastoma pyrrogenys canicapillum* (Sharpe)	20,0	15,0	—	—	2,41	—	N-Borneo (Kina Balu-Gebiet)
2 *Trichastoma malaccense malaccense* (Hartl.) 21,3 × 15,7 – 16,0 (CAT. BRIT. MUS.)	21,3	15,8	—	—	2,85		Malayische Halbinsel (= *Anuropsis*; bei HUME: *Brachypteryx*)
110 *Trichastoma sepiarium sepiarium* (Horsf.) 20,4 – 26,8 × 14,0 – 17,5 = 0,13 – 0,19 g (n. HOOGERWERF; HELLEBREKERS & HOOGERWERF)	22,3	15,7	0,156	0,084	2,90	5,8%	W- u. Mittel-Java
2 *Trichastoma sepiarium minus* (A. B. Meyer) (nach HELLEBREKERS & HOOGERWERF)	22,0	15,8		—	2,89		O-Java, Bali
1 *Trichastoma celebense finschi* (Walden) (Museum Berlin)	21,9	15,5	0,180	0,093	2,83	6,4%	Celebes
20 *Trichastoma abbotti amabile* (Koelz) 18,5 – 23,0 × 15,2 – 17,0 = 0,14 – 0,18 g	21,7	16,5	0,160	0,079	3,14	5,1%	Sikkim, Nepal, O-Bengalen, Assam (bei BAKER: *Malacocincla sepiaria abbotti* Blyth)
2 *Trichastoma cleaveri batesi* (Sharpe) (nach BATES)	24,0	17,0	—	—	3,70	—	SO-Nigeria, S-Kamerun, Gabun, Mittel-Kongo
2 *Trichostoma rufipenne distans* (Friedm.) (nach MOREAU, Ibis 1932, S. 672)	23,4	15,9	—	—	3,08	–	O-Afrika (NO-Tanganjika u. Sansibar)
6 *Trichastoma fulvescens fulvescens* (Cass.) (nach BATES)	20,0	16,0	—	—	2,75	—	Kamerun, Gabun, Kabinda (N der Kongo-Mündung) (Eier von S-Kamerun)

	A	B	g	d	G	Rg	
3 *Malacopteron magnirostre magnirostre* (Moore) 21,0 × 15,5 bis 21,8 × 16,0 [nach BAKER (Waterstraat--Sammlung) u. NEHRKORN]	21,4	15,7	—	—	2,85	—	S-Tenasserim, Malayische Halbinsel, Sumatra (Eier von O-Malakka)
9 *Malacopteron cinereum rufifrons* Cab. 18,5—21,2 × 13,8—14,5 = 0,10—0,12g (nach HELLEBREKERS & HOOGERWERF)	20,2	14,1	0,110	0,068	2,14	5,2%	Java
2 *Malacopteron cinerum cinerum* Eyton 22,1—22,9 × 15,7—16,5 (nach BAKER-Sammlung bei HOOGERWERF 1949)	22,5	16,1	—	—	3,10	—	Malayische Halbinsel (Salanga), Sumatra, Borneo
6 *Malacopteron albogulare albogulare* (Blyth) 18,9—19,7 × 13,0—13,6 (nach NEHRKORN, MÜLLER, CAT. BRIT. MUS.)	19,2	13,3	—	—	1,82	—	Malayische Halbinsel (Salanga), NO-Sumatra (= *Setaria*)
14 *Pomatorhinus hypoleucos hypoleucos* (Blyth) 27,5—32,5 × 21,0—23,2 = ?0,58—0,66g (nach BAKER; 2 n. R. KREUGER, briefl.)	30,3	21,9	?0,620 (siehe Text)	?0,190	7,55	?8,2%	Assam, Chittagong, Manipur, Lushai, Arakan, Chin Berge (Kreuger: 1/2 Khasia Berge)
2 *Pomatorhinus hypoleucos tickelli* Hume? 31,3 × 22,4; 30,9 × 22,6 (nach BAKER 1932)	31,1	22,5	—	—	8,30	—	Tenasserim [Baker: 2 aus Karenni (diese Rasse?)]
30 *Pomatorhinus erythrogenys erythrogenys* Vig. 25,4—30,5 × 18,5—21,6 = 0,27—0,37 g	27,9	20,3	0,330	0,102	6,10	5,4%	Himalaja (Simla bis Garhwal)
22 *Pomatorhinus erythrogenys haringtoni* St. Baker 26,1—30,4 × 19,7—21,8 = 0,20—0,26 g (nach BAKER; 2 n. R. KREUGER, briefl.)	28,2	20,6	0,280	0,107	6,40	5,1%	Sikkim bis Bhutan (Kreuger: 1/2 aus Darjeeling)

	A	B	g	d	G	Rg	
40 *Pomatorhinus erythrogenys mcclellandi* Godwin-Austen 25,0—27,7 × 18,3—20,1 = 0,25—0,31 g	26,5	19,3	0,280	0,095	5,26	5,3%	Assam südl. des Brahmaputra u. Chin Berge
1 *Pomatorhinus erythrogenys imberbis* Salvad. (nach BAKER 1932)	26,6	20,4	—	—	5,90	—	O-Burma (Ruby Mines bis Tenasserim)
24 *Pomatorhinus erythrogenys celatus* Deignan 24,5—27,9 × 18,5—21,4 = 0,23—0,25 g (nach BAKER 1932; 2 n. Sammlung R. KREUGER, briefl.)	26,1	20,2	0,240	0,093	5,70	5,2%	W-Schan Staaten in Burma, NW-Thailand (bei BAKER: *gravivox* David) (Kreuger: Schan Staaten)
— *Pomatorhinus erythrogenys erythrocnemis* Gould (nach SWINHOE, Ibis 1863, S. 286)	30,3	20,7	—	—	6,90	—	Taiwan
35 *Pomatorhinus horsfieldii melanurus* Blyth 22,9—27,1 × 17,8—20,0 = 0,21—0,22 g (nach BAKER u. CAT. BRIT. MUS.; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	25,2	18,6	0,220	0,082	4,65	4,7%	Ceylon (Kreuger: c/3)
25 *Pomatorhinus horsfieldii travancoreensis* Harington 24,4—29,3 × 18,0—21,2 = 0,32—0,35 g (nach BAKER; 5 n. R. KREUGER, briefl.)	26,5	19,1	0,330	0,102	5,20	5,4%	S-Indien (südl. des *horsfieldii*-Gebietes) (Kreuger: c/4 von Travancore)
27 *Pomatorhinus horsfieldii horsfieldii* Sykes 24,4—28,3 × 18,3—20,3 = 0,26—0,27 g (HUME, CAT. BRIT. MUS., BAKER, NEHRKORN; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	25,7	19,4	0,270	0,093	5,20	5,1%	Bombay, Kanara, Mysore, Madras, Deccan (Kreuger: c/3 von Deccan)
5 *Pomatorhinus horsfieldii obscurus* Hume (nach BAKER)	23,0	17,5	—	—	3,75	—	Mount Abu u. Seoni (S-Rajputana)

	A	B	g	d	G	Rg	
12 *Pomatorhinus schisticeps leucogaster* Gould 24,3–26,9 × 19,2–20,0 (nach BAKER)	25,4	19,5	—	—	5,15	—	NW-Himalaja (Himachal Pradesh bis W-Uttar Pradesh) (bei BAKER: *pinwilli* Sharpe)
10 *Pomathorhinus schisticeps schisticeps* Hodgson 24,2–27,2 × 18,0–20,0 = 0,23–0,27 g	26,0	18,8	0,250	0,089	4,90	5,1%	Nepal, Sikkim, Berge nördl. des Brahmaputra
100 *Pomatorhinus schisticeps cryptanthus* Hart. 24,0–28,2 × 17,4–20,0 (nach BAKER)	26,6	19,2	—		5,25		Assam: Gebirge südl. des Brahmaputra von den Mikir Bergen u. Cacher bis O-Assam
10 *Pomatorhinus schisticeps mearsi* Ogilvie-Grant 24,2–29,2 × 18,1–20,1 (nach BAKER)	27,7	19,2			5,40		W-Burma (Chin Berge u. Arakan)
17 *Pomatorhinus schisticeps ripponi* Harington 21,9–25,8 × 16,5–19,0 = 0,17–0,20 g (nach BAKER; 6 nach R. KREUGER, briefl.)	24,3	17,6	0,180	0,080	4,00	5,0%	Schan Staaten (außer SW) u. Kachin Berge, N-Thailand, NW-Laos
12 *Pomatorhinus schisticeps nuchalis* Ramsay 23,0–26,8 × 17,3–18,8 (nach BAKER 1932, S. 169f.)	24,2	17,8	—	—	4,10		O-Burma: SW-Schan Staaten, Karenni
12 *Pomatorhinus schisticeps olivaceus* Blyth u. *fastidiosus* Hartert 23,0–27,8 × 18,3–19,4 (BAKER, CAT. BRIT. MUS., NEHRKORN)	25,4	18,5		—	4,65		*olivaceus*: Tenasserim u. SW-Thailand bis Kra *fastiodiosus*: Malayische Halbinsel von Kra bis Trang
7 *Pomatorhinus montanus occidentalis* Robinson & Kloss u. *bornensis* Cab. 22,4–24,1 × 16,5–18,0 = 0,18–0,20 g	22,9	17,5	0,185	0,081	3,75	4,9%	*occidentalis*: Malayische Halbinsel, Sumatra *bornensis*: Borneo

	A	B	g	d	G	Rg	
114 *Pomatorhinus montanus montanus* Horsf. 24,8–28,8 × 17,5–20,0 = 0,24–0,30 g (nach Hoogerwerf, Hellebrekers & Hoogerwerf 1967 u. anderen)	26,2	18,9	0,275	0,097	5,00	5,5%	W- und Mittel-Java
13 *Pomatorhinus ruficollis ruficollis* Hodgs. u. *godwini* Kinnear 21,8–26,1 × 16,8–18,5 (nach Baker)	24,0	17,9	—	—	4,10	—	*ruficollis*: Himalaja: W-u. Zentral-Nepal *godwini*: Himalaja: Von O-Nepal bis SO-Tibet u. O-Assam nördl. des Brahmaputra
50 *Pomatorhinus ruficollis bakeri* Harington 21,5–25,6 × 15,7–18,8 (nach Baker)	23,4	17,4	0,185	0,079	3,77	4,9%	Berge südl. des Brahmaputra in Assam; Manipur, Lushai-, Chin- u. Kachin Berge in NW-Burma; Khasia- u. N-Cachar Berge
20 *Pomatorhinus ruficollis stridulus* Swinhoe 21,1–23,4 × 16,6–17,3 = 0,15–0,19 g	22,3	17,1	0,170	0,077	3,46	4,9%	SO-China (Kwangtung, Fukien, Kiangsi)
17 *Pomatorhinus ruficollis musicus* Swinh. 22,8–25,2 × 15,7–18,8 = 0,22–0,23 g (Swinhoe, Nehrkorn, Cat. Brit. Mus.; 2 n. R. Kreuger, briefl.)	24,5	18,2	0,230	0,088	4,35	5,7%	Taiwan
32 *Pomatorhinus ochraceiceps stenorhynchus* Godw.-Austen 23,4–28,7 × 17,0–18,9 = 0,23–0,30 g	25,2	18,3	0,260	0,099	4,50	5,8%	NO-Assam u. N-Burma (Kachin)
6 *Pomatorhinus ochraceiceps austeni* Hume 24,0–27,8 × 17,0–18,3 = 0,21–0,28 g	26,8	18,8	0,250		5,05	5,0%	O-Cachar (Assam) u. O-Manipur (Burma)
20 *Pomatorhinus ferruginosus ferruginosus* Blyth 22,7–26,1 × 17,2–19,7 (nach Baker)	23,5	17,7	0,250	0,105	3,95	6,3%	Himalaja von Nepal bis O-Assam nördl. des Brahmaputra

	A	B	g	d	G	Rg	
56 *Pomatorhinus ferruginosus formosus* Koelz u. *phayrei* Blyth 24,6—29,2×18,2—20,7 = 0,25—0,32 g (3 nach R. Kreuger, briefl.)	27,1	19,1	0,290	0,098	5,20	5,6%	*formosus*: Berge südl. des Brahmaputra in Assam u. Manipur *phayrei*: Chin Berge, Arakan [Kreuger (*formosus*): 1/3 Khasia Berge]
5 *Pomatorhinus ferruginosus albogularis* Blyth (nach Baker 1932, S. 177; 1922, S. 215 bei 8, zum Teil unsicheren Eiern 24,6×18,4 mm)	24,4	18,6	—	—	4,50	—	Gebirge in Tenasserim, S bis Tavoy, N bis Karen Berge u. Schan Staaten
40 *Pomatostomus temporalis tregellasi* (Math.), *trivirgatus* (T.) u. *temporalis* (Vig. & Horsf.) 25,5—30,5×17,5—20,3 = 0,29—0,40 g	27,7	18,8	0,345	0,116	5,25	6,6%	O- u. SO-Australien *tregellasi*: SO-Australien *trivirgatus*: O-Neusüdwales u. östl. S-Queensland *temporalis*: O-Mittel-Queesland
20 *Pomatostomus temporalis intermedius* (Math.) u. *rubeculus* (Gould) 24,0—28,9×17,0—19,0 (nach Campbell, North, Cat. Brit. Mus., Nehrkorn)	26,7	18,3	—	—	4,80	—	Inner-Australien *intermedius*: Queensland u. N-Süd-Australien bis NW-Australien *rubeculus*: Große Teile des N-Territoriums
40 *Pomatostomus superciliosus gilgandra* (Math.), *superciliosus* (Vig. & Horsf.) u. *ashbyi* Math. 22,6—25,9×15,7—18,5 = 0,19—0,26 g	23,6	16,8	0,228	0,100	3,58	6,4%	*gilgandra*: N-Neusüdwales bis Victoria, W-Australien u. teilweise S-Australien *superciliosus*: SO-Süd-Australien *ashbyi*: s. unten
34 *Pomatostomus superciliosus ashbyi* Math. 21,7—27,6×15,7—18,4 = 0,19—0,27 g (nach Serventy & Whittell 1967; 5 n. Sammlung R. Kreuger, briefl.)	24,0	16,8	0,220	0,091	3,64	5,9%	SW-West-Australien

	A	B	g	d	G	Rg	
11 *Pomatostomus ruficeps* (Hartl.) 23,0–25,2 × 17,0–18,5 (nach Campbell, North, Nehrkorn)	24,4	17,8	—	—	4,15	—	Inneres von S-Queensland, Neusüdwales, Victoria u. von Süd-Australien
38 *Xiphirhynchus superciliaris superciliaris* Blyth u. *intextus* Ripley 21,4–26,6 × 15,7–19,9 = 0,16–0,22 g (nach Nehrkorn, Baker, Cat. Brit. Mus.; 6 n. R. Kreuger, briefl.)	23,7	18,0	0,180	0,079	4,11	5,6%	*superciliaris*: O-Nepal, Sikkim, Bhutan, Darjeeling *intextus*: Assam südl. des Brahmaputra (= *Xiphorhamphus*) (Kreuger: 2 c/3 von Assam)
35 *Rimator malacoptilus malacoptilus* Blyth 20,5–22,0 × 15,2–16,0 (nach Baker, Nehrkorn, Cat. Brit. Mus.)	21,2	15,5	—	—	2,70	—	Von Sikkim bis O-Assam, Manipur, Lushai Berge, NO-Burma
3 *Napothera macrodactyla macrodactyla* (Strickland) 23,4–24,4 × 16,5–17,8 (nach Cat. Brit. Mus. u. Nehrkorn)	23,8	17,2	—	—	3,75	—	Malayische Halbinsel (Perak, Malakka (= *Turdinus*)
21 *Napothera macrodactyla lepidopleura* (Bp.) 24,5–28,0 × 17,9–19,5 = 0,21–0,27 g (nach Hoogerwerf u. Hellebrekers & Hoogerwerf)	25,5	18,8	0,240	0,088	4,82	5,0%	Java (= *Turdinus*)
30 *Napothera brevicaudata striata* (Walden) 19,0–23,0 × 15,5–17,0 = 0,13–0,17 g	21,3	16,0	0,150	0,078	2,92	5,1%	Assam (S vom Brahmaputra), Manipur, SW-Burma (= *Corythocichla*; = *Turdinus*)
4 *Napothera brevicaudata venningi* (Harington) 21,5–24,6 × 16,8–17,2 (nach Baker)	21,5	16,8	—	—	3,25	—	Schan Staaten (Burma), W-Yünnan
45 *Napothera epilepidota guttaticollis* (Ogilvie-Grant) 18,5–21,6 × 14,5–15,1 (nach Baker)	19,3	14,8	—	—	2,26	—	Assam N vom Brahmaputra

	A	B	g	d	G	Rg	
45 *Napothera epilepidota roberti* (Godw.-Aust. & Walden) 17,0–20,3×13,5 = 0,10–0,13 g	19,3	14,8	0,120	0,073	2,26	5,3%	Cachar, Manipur, Naga- u. Khasia Berge, NW-Burma [= *Turdinulus*; bei NEHRKORN: *Turdinulus roberti* (N-Cachar) u. *T. exsul* Sharpe (Manipur; *exsul* lebt aber auf Borneo)]
3 *Napothera epilopidota bakeri* (Harington) (nach BAKER)	20,5	16,8	—	—	3,08	—	Schan Staaten, Karenni (Burma)
4 *Napothera epilepidota davisoni* (Og.-Gr.) (nach BAKER-Kellow)	18,2	14,8	—	—	2,14	—	Tenasserim (Amherst) u. N-Thailand
18 *Napothera epilepidota epilepidota* (T.) 19,8–23,2×15,0–17,2 = 0,11–0,17 g (nach HOOGERWERF u. HELLEBREKERS & HOOGERWERF)	22,6	15,8	0,140	0,068	3,00	4,6%	Java
15 *Pnoepyga albiventer pallidior* Kinnear 20,0–22,9×15,0–16,0 (nach BAKER)	21,5	15,6	—	—	2,65	—	Garhwal bis Dharmsala
63 *Pnoepyga albiventer albiventer* (Hodgs.) 16,2–20,9×12,8–15,3 = 0,07–0,09 g (nach BAKER; 9 n. Sammlung R. KREUGER, briefl.)	18,9	14,0	0,085	0,062	1,93	5,0%	Mittel-Nepal bis SW-Szetschwan, NW-Tonkin, Assam u. N-Burma [= *squamata* (Gld.)] (Kreuger: c/4 u. c/5 Khasia Berge)
56 *Pnoepyga pusilla pusilla* Hodgs. 16,0–18,9×12,1–14,5 = 0,08–0,11 g	17,5	13,5	0,095	0,068	1,65	5,8%	Nepal bis Assam, Burma, China (NW-Fukien)
3 *Pnoepyga pusilla formosana* Ingram 19,5–20,0×15,0 (nach YAMASHINA)	19,8	15,0	—	—	2,28	—	Taiwan
185 *Pnoepyga pusilla rufa* Sharpe 17,7–21,9×13,1–15,2 = 0,09–0,13 g (nach HOOGERWERF u. HELLEBREKERS & HOOGERWERF 1967)	19,7	14,5	0,110	0,067	2,13	5,2%	Java (bei HELLEBREKERS & HOOGERWERF: *Microura*)
22 *Spelaeornis (caudatus) caudatus* (Blyth) 17,3–19,9×13,8–14,7 = 0,08 g (nach BAKER; 2 n. R. KREUGER, briefl.)	18,1	14,1	0,080	0,056	1,84	4,5%	Sikkim (Kreuger: 1/2 von Darjeeling)

	A	B	g	d	G	Rg	
— *Spelaeornis formosus* (Walden) 16,5—18,0×12,5—14,0 (nach BAKER u. NEHRKORN)	17,2	13,2	—	—	1,48	–	Sikkim bis O-Assam, SW-Yünnan, NW-Fukien (bei BAKER: *Elachura*)
3 *Spelaeornis chocolatinus chocolatinus* (Godw.-Austen & Walden) (nach BAKER)	17,2	13,1	—		1,48	–	N-Cachar Berge (Assam) (bei BAKER: *Elachura haplonota* St. Baker)
18 *Spelaeornis chocolatinus oatesi* (Rippon) 17,2—20,0×14,0—15,2 = 0,10—0,12 g (nach BAKER; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	18,4	14,6	0,115	0,070	2,02	5,1%	Chin Berge (Ober-Burma) (Kreuger: c/3 vom Mt. Victoria)
8 *Spelaeornis chocolatinus sinlumensis* (Harington) 18,1×14,1 bis 20,7×15,6 (n. BAKER)	19,0	14,6	—	—	2,07		Bhamo Gebirge (Ober-Burma) (bei PETERS syn. zu *reptatus*)
Spelaeornis chocolatinus reptatus (Bingham) 18,0—18,5×14,5—14,9 (nach BAKER u. NEHRKORN)	18,3	14,7	—	—	2,00	–	Schan Staaten u. SW-Yünnan (Mekong-Tal)
56 *Spelaeornis longicaudatus* (Moore) 18,0—19,9×14,5—15,9 = 0,105—0,12 g	18,4	14,9	0,110	0,068	2,10	5,3%	Berge südl. des Brahmaputra (Assam) u. Manipur · (bei NEHRKORN: *Urocichla*)
6 *Sphenocichla humei roberti* Godw.-Aust. & Walden 20,7×17,0 bis 22,3×17,4 (nach BAKER)	21,5	17,2	—	—	3,15	–	Assam südl. des Brahmaputra u. N-Burma
– *Neomixis tenella tenella* (Hartl.)	(siehe Text)						N-Madagaskar (bei HARTLAUB: *Eroëssa*)
4 *Neomixis tenella debilis* Delacour	(von RAND ohne Maße beschrieben)						SW-Madagaskar
2 *Neomixis striatigula pallidior* Salomonsen 15,4×11,4; 15,2×11,1 (nach RAND)	15,3	11,3	–	—	1,04	–	SW-Madagaskar (bei RAND: *N. s. striatigula* Sharpe)

	A	B	g	d	G	Rg	
7 *Stachyris rufifrons rufifrons* Hume 15,6—16,7×12,0—13,6 = 0,06—0,07 g (nach BAKER; 4 n. R. KREUGER, briefl.)	15,9	12,3	0,063	0,056	1,28	4,9%	O-Burma von Schan Staaten bis N-Tenasserim, W-Thailand (Kreuger: c/4 aus Tenasserim)
100 *Stachyris ambigua ambigua* (Harington) 15,2—16,5×12,0—13,5 = 0,06—0,07 g	16,1	12,4	0,065	0,057	1,32	4,9%	Sikkim, Assam, Manipur
50 *Stachyris ruficeps ruficeps* Blyth 15,5—17,0×12,0—13,0 = 0,065—0,075g	15,8	12,6	0,070	0,062	1,34	5,2%	Sikkim u. Berge nördl. des Brahmaputra, Khasia- u. N-Cachar Berge (= *Stachyridopsis*)
41 *Stachyris ruficeps bhamoensis* (Harington) 14,5—18,0×11,5—13,6 = 0,06—0,07 g (nach BAKER; 5 n. Sammlung R. KREUGER, briefl.)	16,3	12,7	0,065	0,059	1,40	5,4%	NO-Burma, NW-Yünnan (BAKER: *Stachyridopsis*) (Kreuger: 1/2 u. 1/3 aus Ober-Burma)
7 *Stachyris ruficeps davidi* (Oustalet) 15,7—17,3×12,2—13,0 = 0,065—0,075 g	16,4	12,6	0,070	0,060	1,38	5,1%	Szetschwan bis Anhwei u. Küstenprovinzen von SO-China (Fukien, Kuatun), N-Vietnam, NO-Laos
7 *Stachyris ruficeps praecognita* Swinh. 17,0—18,1×12,4—13,7 = 0,07—0,08 g (nach YAMASHINA; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	17,5	13,1	0,070	0,058	1,60	4,9%	Taiwan (Kreuger: c/3)
6 *Stachyris pyrrhops* Blyth 14,6—17,7×11,2—14,0 (HUME, BAKER, NEHRKORN, CAT. BRIT. MUS.)	16,5	13,0		·	1,48	—	Himalaja, von Murree bis Nepal
70 *Stachyris chrysaea chrysaea* Blyth 15,2—17,7×12,0—12,7 = 0,065—0,075 g	15,4	12,2	0,060	0,056	1,21	5,0%	Nepal, Sikkim, Assam, N-Chin Berge, Manipur bis Kachin Berge
5 *Stachyris chrysaea assimilis* (Walden) 15,0—17,0×11,2—12,7 (CAT. BRIT. MUS., BAKER, NEHRKORN)	15,7	12,0	·	·	1,20	—	S-Schan Staaten, Karenni, NW-Thailand bis Mittel-Tenasserim
56 *Stachyris nigriceps nigriceps* Blyth 17,3—21,3×14,0—15,5 = 0,09—0,12 g	18,8	14,6	0,105	0,067	2,15	4,9%	Nepal, Sikkim u. Gebirge nördl. des Brahmaputra bis Miri Berge

	A	B	g	d	G	Rg	
207 *Stachyris nigriceps coltarti* Harington, *spadix* Ripley (u. *coei* Ripley?) 17,2—20,5×14,0—15,5 = 0,10—0,12 g (nach BAKER 1932, S. 227; 7 Eier nach Sammlung R. KREUGER, briefl. 1969)	19,1	14,7	0,109	0,069	2,20	4,9%	*coltarti*: Naga Berge, N-Burma *spadix*: S-Assam bis N-Tenasserim, NW-Thailand (Kreuger: 1/4 u. 1/2 Khasia Berge, 1/3 mit 1 *Pentocryx s. sonnerati*: 21,2×16,3 = 0,153 g) *coei*: O-Assam (Mishmi Berge)
— *Stachyris nigriceps yunnanensis* La Touche, *dipora* Oberholser u. *davisoni* Sharpe (nach BAKER u. NEHRKORN)	19,2	14,8	—	—	2,25	—	*yunnanensis*: O-Burma, SW-Yünnan bis N- Annam *dipora*: S-Tenasserim bis Trang *davisoni*: Pattani bis Negri Sembilan (Malayische Halbinsel)
8 *Stachyris nigriceps borneensis* Sharpe 17,8—20,3×14,2—15,0 = 0,11—0,13 g	19,0	14,6	0,115	0,072	2,16	5,3%	N-Borneo (Kina Balu)
— *Stachyris poliocephala* (T.)	(von BARTLETT ohne Maße beschrieben)						Malayische Halbinsel, Sumatra, Borneo
16 *Stachyris oglei* (Godw.-Austen) 21,1—23,5×15,7—18,2 = 0,22 g (nach BAKER, NEHRKORN; 1 Ei n. Sammlung R. KREUGER, briefl.)	22,8	17,2	0,220	0,098	3,60	5,3%	O-Assam (= *Tringorhina*) (Kreuger: 1 Ei aus Margharita)
— *Stachyris maculata maculata* (T.)	(von BARTLETT ohne Maße beschrieben)						Malayische Halbinsel, Sumatra, Borneo
— *Stachyfis leucotis obscurata* Mayr	(von HARRISON ohne Maße beschrieben)						Borneo
14 *Stachyris thoracica thoracica* (T.) 24,5—28,5×17,5—18,6 = 0,23—0,27 g (nach HOOGERBERF u. HELLEBREKERS & HOOGERWERF 1967)	26,1	17,9	0,250	0,094	4,50	5,6%	S-Sumatra, W-Java (= *Tringorhina*) (Eier aus Java)
8 *Stachyris erythroptera erythroptera* (Blyth) 16,0—18,0×12,9—14,0 (nach BAKER u. NEHRKORN)	17,2	13,4	—	—	1,64	—	S-Tenasserim, Malayische Halbinsel bis Singapore (= *Cyanoderma*)

ROBERT MÄRZ

Gewöll- und Rupfungskunde

Mit einem Geleitwort von Prof. Dr. Heinrich Dathe, Tierpark Berlin

2., berichtigte Auflage

1971. XI, 287 Seiten — 307 Abbildungen, davon 1 farbige —
4 Tabellen — gr. 8° — Leinen 38,50 M
Bestell-Nr. 7612474 (5655)

Durch die grundlegenden Arbeiten O. Uttendörfers wurde die Gewöll- und Rupfungsforschung eine wissenschaftliche Helferin, die nicht nur dazu beitrug, einen tiefen Einblick in die Ernährungsbiologie der Greifvögel und Eulen zu gewinnen, sondern sie erbrachte eine ganze Reihe von beachtlichen Nebenergebnissen, insbesondere für die Säugetierkundler und die Faunisten. Man wird sich auch weiterhin mit dem Inhalt der Gewölle und den Rupfungen befassen, denn noch sind viele Fragen ungeklärt. Wie groß der Kreis der Interessierten ist, das zeigten die vielen Anfragen und die Einsendungen von Rupfungen und Gewöllen. Viel wurde nach einschlägiger Literatur gefragt, doch da klaffte eine Lücke. Für das Bestimmungswissen brauchte man eine ganze Bibliothek, da die Angaben über Bestimmungsmerkmale in der Literatur weithin verstreut sind. Diese Lücke will die „Gewöll- und Rupfungskunde" ausfüllen. In den Instituten wird eine solche „Handhabe" willkommen sein, doch ist das Buch nicht nur für den Wissenschaftler von Wert, sondern es ist auch für den weiten Kreis der Natur- und Heimatfreunde, Falkner, Jäger und Liebhaber-Ornithologen ebenso wie für die Biologielehrer und Schüler gedacht. Mit diesem Buch wird allen Interessierten ein Berater in die Hand gegeben, mit dessen Hilfe sie selbständig Untersuchungen vornehmen, Bestimmungen durchführen und aufkommende Fragen beantworten können.

Bestellungen durch eine Buchhandlung erbeten



AKADEMIE-VERLAG · BERLIN

A. Wetmore

MAX SCHÖNWETTER

HANDBUCH DER OOLOGIE

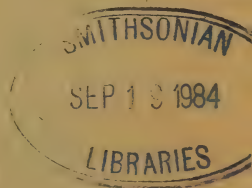
HERAUSGEGEBEN UND ERGÄNZT VON

Dr. WILHELM MEISE

Zoologisches Institut und Museum Hamburg

Lieferung 22





AKADEMIE-VERLAG · BERLIN

1975

22. Lieferung

Seite 515—578

Tafel 7

INHALTSVERZEICHNIS FÜR DIE LIEFERUNG 22

Familie Sylviidae 545

Erschienen im Akademie-Verlag, 108 Berlin, Leipziger Straße 3—4

Lizenznummer: 202 · 100/508/75
Satz und Druck: VEB Druckhaus „Maxim Gorki", 74 Altenburg
Bestellnummer: 761 831 8 (3037/22) · LSV 1365
Printed in GDR
EVP 14,—

	A	B	g	d	G	Rg	
89 *Stachyris melanothorax melanothorax* (Temminck) 16,3—20,2×11,9—14,5=0,070—0,105 g (nach Hoogerwerf u. Hellebrekers & Hoogerwerf; 2 n. R. Kreuger, briefl.)	18,1	13,4	0,086	0,061	1,74	4,9%	W-Java (= *Cyanoderma*)
50 *Dumetia hyperythra hyperythra* (Franklin) 15,2—17,8×12,7—14,2 (nach Baker, Nehrkorn, Cat. Brit. Mus.)	17,3	13,8	—	—	1,75	—	Kumaon, Nepal bis Zentral-Provinzen u. Orissa
56 *Dumetia hyperythra albogularis* (Blyth) u. *phillipsi* Whistler 15,5—20,3×12,7—14,4 = 0,08—0,10 g (Baker, Nehrkorn, Cat. Brit. Mus.; 6 n. Sammlung R. Kreuger, briefl.)	17,8	13,7	0,089	0,067	1,70	5,2%	*albogularis*: SW-Indien, nordwärts bis S-Rajasthan *phillipsi*: Ceylon (= *Ophrydornis*) (Kreuger: c/3 von Indien, c/3 von Ceylon)
27 *Rhopocichla atriceps atriceps* (Jerd.) 16,9—20,9×12,3—15,0 = 0,09 g (Baker, Nehrkorn, Cat. Brit. Mus.; 2 nach R. Kreuger, briefl.)	19,1	13,9	0,090	0,068	1,93	5,3%	Nilgiris u. andere Gebirge SW-Indiens (nicht in Travancore) (Kreuger: c/2 Nilgiri Berge)
29 *Rhopocichla atriceps bourdilloni* (Hume) 18,5—19,3×13,2—14,3 = 0,09—0,11 g (Baker, Nehrkorn, 5 n. R. Kreuger, briefl.)	19,1	14,2	0,105	0,065	2,05	4,8%	Travancore (S-Indien) (Kreuger: 1/2, 1/1 u. 1 *Surniculus lugubris stewarti* mit Rg = 4,5%, G = 2,02 g; 1/2 u. 1 *Cacomantis m. passerinus* m. Rg = 4,9%, G = 2,23 g)
32 *Rhopocichla atriceps siccata* Whistler u. *nigrifrons* (Blyth) 17,8—21,3×13,3—15,2 = 0,10—0,11 g (Legge 1879, S. 508; Baker; Cat. Brit. Mus.; 2 n. R. Kreuger, briefl.)	19,6	13,7	0,105	0,068	1,97	5,2%	Ceylon *siccata*: weit verbreitet *nigrifrons*: SW-Ceylon (bei Legge: *Alcippe nigrifrons*)

	A	B	g	d	G	Rg	
12 *Macronous flavicollis flavicollis* (Bp.) 16,6—18,6×12,4—13,6 = 0,07—0,09 g (HOOGERWERF 1949 u. HELLEBREKERS & HOOGERWERF 1967)	17,9	13,2	0,080	0,059	1,65	4,9%	Java (= *Mixornis*)
123 *Macronous gularis rubicapillus* (Tick.) 14,9—18,0×11,5—13,5 = 0,07—0,08 g (BAKER, CAT. BRIT. MUS.; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	16,6	12,6	0,074	0,063	1,40	5,3%	Sikkim, O-Bengalen, Assam, Chin- u. Kachin Berge, Schan Staaten, Arakan, N-Tenasserim (Kreuger: c/3 von Assam)
15 *Macronous gularis minor* Gyldenstolpe 16,7—17,4×12,3—13,6 (nach BAKER)	17,0	12,9	—	—	1,50	—	N-Thailand [PETERS: syn. zu *sulphureus* (Rippon)]
12 *Macronous gularis connectens* (Kloss), *chersonesophilus* (Oberh.) u. *gularis* (Horsf.) 17,2—18,0×12,5—14,0 = 0,08 g (nach MÜLLER, BAKER, CAT. BRIT. MUS., NEHRKORN, 4 n. R. KREUGER, briefl.)	17,3	12,9	0,080	0,063	1,55	5,2%	*connectens*: Kambodscha bis Kra, S-Tenasserim *chersonesophilus*: Kra bis Perak (Kreuger: c/4 Perak) *gularis*: südlicher auf der Malayischen Halbinsel (= *pileata* (Blyth); BAKER: *Mixornis gularis*)
3 *Macronous gularis javanicus* (Cab.) 17,2—18,0×12,9—13,1 (n. HOOGERWERF)	17,6	13,0	—		1,58	—	W- u. Mittel-Java
3 *Macronous gularis bornensis* (Bp.) 17,5—18,5×13,0—14,0 = 0,09—0,11 g	18,0	13,5	0,100	0,072	1,76	5,7%	Borneo (außer NO)
12 *Macronous gularis montanus* (Sharpe) 16,5—19,8×13,1—14,7 = 0,085—0,110 g	18,2	13,9	0,095	0,066	1,88	5,1%	NO-Borneo (Kina Balu)
2 *Macronous gularis woodi* (Sharpe) 18,0—18,3×13,2 (CAT. BRIT. MUS.)	18,1	13,2	—	—	1,68	—	Palawan (Philippinen)
10 *Macronous striaticeps mindanensis* Steere 18,0—21,3×14,0—14,7 = 0,095—0,120 g	19,5	14,3	0,110	0,067	2,12	5,2%	Mindanao (Philippinen)

	A	B	g	d	G	Rg	
3 *Macronous ptilosus reclusus* Hart. 20,3×14,5—15,2 (nach SHARPE-Whitehead u. CAT. BRIT. MUS.)	20,3	14,8	—	—	2,38	—	Kina Balu, N-Borneo (CAT. BRIT. MUS.: *ptilosus* Jard. & Selby)
40 *Timalia pileata bengalensis* Godw.-Aust. 18,2—19,0×13,6—15,2 (n. OATES, BAKER)	18,3	14,2	0,110	0,075	1,98	5,6%	Nepal bis O-Assam u. Tonkin *smithi*: NO-Burma bis Kwangsi
15 *Timalia pileata smithi* Deignan u. *intermedia* Kinnear 17,7—18,9×14,0—15,2 (nach OATES, BAKER und NEHRKORN)	18,7	14,9	0,125	0,079	2,20	5,7%	Burma, Thailand bis S-China (bei NEHRKORN: *jerdoni* Walden) *intermedia*: Mittel- u. S-Burma bis Tenasserim
29 *Timalia pileata pileata* Horsf. 18,6—21,0×14,0—16,0 = 0,09—0,15 g nac HOOGERWERF u. HELLEBREKERS & HOOGERWERF)	19,8	15,0	0,120	0,078	2,38	5,5%	Java
— *Chrysomma sinense nasale* (Legge) 16,2—19,4×13,3—14,4 (nach HUME, LEGGE u. BAKER)	18,0	14,0	—	—	1,88	—	Ceylon (= *Pyctorhis*)
46 *Chrysomma sinense hypoleucum* (Franklin) 17,0—21,9×13,9—15,6 (nach BAKER 1932, S. 198)	19,1	14,5	—	—	2,15	—	*hypoleucum*: W-Pakistan (ohne den NW), Indien bis Nilgiris u. W-Burma
13 *Chrysomma sinense saturatius* (Ticeh.) (nach BAKER 1922, S. 235; 1 Ei nach R. KREUGER, briefl.)	17,9	14,9	0,115	0,080	2,13	5,6%	Sikkim bis Assam nördl. d. Brahmaputra (= *Pyctorhis*) (Kreuger: 1/1 von Sikkim)
100 *Chrysomma sinense sinense* (Gm.) 16,0—20,3×13,5—17,3 = 0,10—0,16 g (nach BAKER 1922, S. 234; 1932, S. 197)	17,9	14,9	0,130	0,086	2,13	6,1%	*sinense*: Von Mittel-Burma u. Tenasserim bis Kwangtung u. Tonkin (= *Pyctoris*)
14 *Moupinia altirostris griseigularis* (Hume) 17,6—18,6×14,2—15,0 (nach BAKER)	18,1	14,6	—	—	2,05	—	Sub-Himalaja (Ebenen) von Bhutan bis O-Assam u. Kachin (BAKER: *Pyctorhis*; *Chrysomma*)

	A	B	g	d	G	Rg	
5 *Moupinia altirostris altirostris* (Jerd.) 16,4—18,0×13,8—14,5 (nach Baker)	17,0	14,1	—	—	1,80	—	Niederes Mittel-Burma (Ebenen) (bei Baker: *Pyctorhis, Chrysomma*)
24 *Chamaea fasciata phaea* Osgood 17,4—21,4×13,5—14,7 (nach Bent 1948)	18,6	14,1	—	—	1,90	—	Küste von Oregon
35 *Chamaea fasciata rufula* Ridgway 16,6—21,0×13,8—15,0 (nach Bent 1948)	18,3	14,3	—	—	1,92	—	Californien (NW-Küste)
51 *Chamaea fasciata intermedia* Grinnell u. *fasciata* (Gambel) 16,3—19,6×12,7—16,0 = 0,08—0,11 g (nach Bent 1948)	18,1	14,5	0,100	0,065	1,95	5,1%	Californien *intermedia*: Von O-Sonoma bis San Francisco u. Küstenland bis Santa Cruz County *fasciata*: Küste weiter S bis San Luis Obispo County
44 *Chamaea fasciata henshawi* Ridgway 16,8—19,4×13,4—14,7 = 0,10 g (nach Bent 1948; 4 nach R. Kreuger, briefl.)	18,0	14,1	0,098	0,069	1,84	5,1%	Inneres von SW-Oregon bis Mittel-, Küstengebiet von S-Californien (Kreuger: c/4 etwa 10 km NW von San Bernardino)
7 *Chamaea fasciata canicauda* Grinnell & Swarth 17,3—20,4×14,0—14,8 (nach Bent 1948)	18,5	14,3	—	—	1,94	—	Nordwestliches Niedercalifornien
— *Turdoides nipalensis* (Hodgson)? 22×17 (nach Baker); 28×16,5 (n. Hodgson siehe Oates)			(siehe Text)				Nepal (bei Baker: *Acanthoptila*)
2 *Turdoides caudatus salvadorii* (De Filippi) 20,5×15,5; 21,1×15,8 (nach Sammlung R. Kreuger, briefl.)	20,7	15,6		—	2,72	—	SO-Irak u. SW-Iran (Kreuger: 1/2 aus Karbala, Iran)

	A	B	g	d	G	Rg	
— *Turdoides caudatus huttoni* (Blyth) 20×16 bis 22×17 (n. HARTERT, S. 622)	21,0	16,5	—	—	3,05	—	S- u. O-Iran, S-Afghanistan, Beludschistan (bei HARTERT: *Crateropus*)
30 *Turdoides caudatus eclipes* (Hume) 20,0—23,5×15,2—17,2 (nach BAKER)	21,4	16,3	—	—	3,05	—	W-Pandschab, S-Kaschmir, Grenzgebiet von Afghanistan u. Beludschistan (bei BAKER: *Argya*)
180 *Turdoides caudatus caudatus* (Dumont) 19,0—24,0×14,8—17,7 = 0,14—0,22 g	21,2	16,1	0,185	0,095	2,94	6,3%	Indien, im N vom Industal bis Kalkutta u. bis zur S-Spitze. Lakkadiven
64 *Turdoides earlei earlei* (Blyth) [u. *sonivius* (Koelz)?] 19,7—26,0×16,1—19,7 = 0,235—0,260 g (nach BAKER, HUME, NEHRKORN; 4 n. R. KREUGER, briefl.)	22,9	17,6	0,247	0,099	3,82	5,9%	*earlei*: Südl. Himalaja, Bengalen, Assam, Arakan, Pegu *sonivius*: Cutch, Sind, SW-Pandschab (bei NEHRKORN: *Argya*) (Kreuger: c/4 aus Assam)
60 *Turdoides gularis* (Blyth) 20,6—24,7×16,0—18,2 (nach BAKER-Mackenzie)	22,6	17,1	0,220	0,100	3,55	6,2%	Mittel- u. S-Burma (bei BAKER: *Argya*)
22 *Turdoides longirostris* (Moore) 19,8—23,0×15,2—18,3 (nach BAKER)	21,5	16,7	—	—	3,20	—	Himalaja Terai in Nepal, Bhutan, Assam u. Khasia Berge, Manipur, Chittagong
100 *Turdoides malcolmi* (Sykes) 22,5—27,5×18,0—21,0 = 0,24—0,32 g	25,2	19,4	0,285	0,103	5,05	5,7%	Indien, besonders Zentrales W-Indien bis Nilgiris, Mysore
20 *Turdoides squamiceps squamiceps* (Cretzschm.) 23,3—27,9×17,3—19,8 (nach NEHRKORN, SCHMITZ, CAT. BRIT. MUS., JOURDAIN in HARTERT)	26,0	18,5	0,260	0,095	4,75	5,5%	Palästina, Sinai Halbinsel, N-W-Arabien [bei NEHRKORN: *Argya chalybea* (Bp.)]
37 *Turdoides fulvus fulvus* (Desf.) 22,0—26,7×17,0—19,3 = 0,22—0,28 g	24,8	18,4	0,250	0,095	4,50	5,6%	Algerien bis Tripolis (= *Argya*)

	A	B	g	d	G	Rg	
18 *Turdoides fulvus acaciae* (Licht.) 21,6–24,3 × 16,8–17,7 = 0,21–0,24 g	23,2	17,4	0,225	0,098	3,75	6,0%	Niltal in S-Ägypten, S- bis Mittel-Sudan, O bis Eritrea (= *Argya*)
2 *Turdoides aylmeri aylmeri* (Shelley) (nach von Erlanger)	21,5	16,1	0,180	0,091	3,00	6,0%	NO-Afrika (Land der Gurra) (= *Argya*)
6 *Turdoides rubiginosus rubiginosus* (Rüpp.) 22,0–24,0 × 17,0–17,2 = 0,21–0,23 g	22,9	17,1	0,220	0,098	3,60	6,1%	Abessinien, Arussi-Gallaland, Gurraland, NO-Uganda
2 *Turdoides rubiginosus heuglini* (Sharpe) (nach Serle, Ibis 1943, S. 61)	21,3	16,4	—	—	3,10	—	Somalia (Juba) bis NO-Tanganjika
22 *Turdoides subrufus subrufus* (Jerdon) u. *hyperythrus* (Sharpe) 21,5–27,1 × 17,5–20,0 (nach Baker, Cat. Brit. Mus., Nehrkorn; 2 n. R. Kreuger, briefl.)	24,8	18,2	?0,340	?0,134	4,44	?7,6%	*subrufus*: W-Ghats S bis N-Kerala, von Madras O bis Nilgiri Berge (Kreuger: 1/2 aus Khandalla, SW-Indien) *hyperythrus*: Teile von Kerala, SW-Madras
50 *Turdoides striatus rufescens* (Blyth) 23,3–24,2 × 17,8–19,8 (nach Legge, Baker, Nehrkorn)	23,9	18,5	—	—	4,35	—	Ceylon
37 *Turdoides striatus malabaricus* (Jerdon) 23,1–27,0 × 18,8–20,7 = 0,28–0,32 g (nach Baker; 7 n. R. Kreuger, briefl.)	25,3	19,6	0,300	0,123	5,19	6,1%	SW-Indien (Kreuger: c/3 u. c/4 von Travancore)
40 *Turdoides striatus somervillei* (Sykes) 22,8–27,3 × 18,0–20,8 = 0,27–0,33 g (nach Baker; 4 n. R. Kreuger, briefl.)	24,4	19,5	0,300	0,105	4,93	5,9%	Westküste Indiens um Bombay (Surat bis Goa) (Kreuger: c/4 von Poona)
34 *Turdoides striatus sindianus* (Ticeh.) 21,4–27,1 × 17,5–20,9 = 0,30–0,32 g (nach Baker; 4 n. R. Kreuger, briefl.)	24,9	19,4	0,315	0,117	5,04	6,4%	Sind, Rajasthan (Rajputana), Pandschab, westlichstes Uttar Pradesh (Kreuger: c/4 von O-Pandschab)

	A	B	g	d	G	Rg	
100 *Turdoides striatus striatus* (Dumont) [u. *orientalis* (Jerdon)?] 22,5—29,2×18,0—20,7 = 0,26—0,40 g	25,5	19,3	0,320	0,113	5,10	6,3%	Nordindien von den Vereinigten Provinzen u. O-Rajputana bis Bengalen, Orissa u. fast bis Bombay *orientalis*: S-Teil des Bereichs [= *terricolor* (Blyth); bei NEHRKORN: *Crateropus canorus* (L.) von Goa]
63 *Turdoides affinis affinis* (Jerdon) 22,0—26,6×18,0—20,3 = 0,20—0,23 g (BAKER, NEHRKORN, CAT. BRIT. MUS.; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	23,9	18,7	0,220	0,112	4,45	6,1%	Südindien bis etwa 17° n. Br. [= *Crateropus griseus* (Gm.); = *polioplocamus* Oberholser]
50 *Turdoides affinis taprobanus* Ripley 21,8—26,1×17,2—19,5 = 0,25—0,29 g	23,8	18,4	0,270	0,108	4,32	6,2%	Ceylon [bei BAKER: *T. s. striatus* (Sws.)]
4 *Turdoides melanops sharpei* (Rchw.) (nach NEHRKORN-Böhm; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	24,8	18,2	0,245	0,094	4,40	5,5%	O-Afrika (NW-Tanganjika bis S-Uganda, W-Kenia) (Böhm: Ugogo; Kreuger: c/3 aus Ruanda-Urundi)
— *Turdoides melanops melanops* (Hartl.)	(bei LAYARD u. ANDERSSON ohne Maße beschrieben)						südwestl. Afrika (SW-Angola, O-vamboland, nördl. Damaraland u. Betschuanaland)
— *Turdoides tenebrosus* (Hartl.) (nach PRAED-GRANT 1955, S. 89)	25,0	17,0	—	—	3,90	—	NO-Kongo, S-Sudan, SW-Abessinien
Turdoides reinwardtii reinwardtii (Sws.)							Senegal bis Sierra Leone
— (nach NEHRKORN)	31,0	22,0	—	—	8,00	—	W-Afrika (Insel St. John)
5 (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.) 23,9—26,3×19,1—20,2 = 0,26—0,31 g	25,4	19,6	0,280	0,099	5,10	5,5%	(Kreuger: c/2, c/2, c/1; 2 Gelege mit je 1 *Clamator cafer*, Gambia)

	A	B	g	d	G	Rg	
4 *Turdoides reinwardtii stictilaemus* (Alexander) 22,0—26,0×18,8—19,6 (nach HUTSON s. BANNERMAN, Birds tropical West Africa 4, London 1936, S. 97, u. SERLE, Ibis 92, S. 81, 1950)	24,5	19,2	—	—	4,83	—	Ghana bis W-Ubangi-Schari (2 Eier aus Nigeria)
9 *Turdoides plebejus platycircus* (Sws.) 24,1—27,0×17,9—19,6 = 0,25—0,29, einmal 0,52 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	25,3	19,0	0,275	0,100	4,90	5,6%	W-Afrika (Senegal bis Elfenbeinküste (Kreuger: c3, c/2; mit je 1 *Clamator cafer*: 1/3, 1/1; alle von Gambia)
8 *Turdoides plebejus togoensis* (Neumann) 24,7—27,9×17,9—20,1 = 0,26—0,28 g (nach JOURDAIN-SHUEL, BOUGHTON-LEIGH; 2 n. R. KREUGER, briefl.)	25,9	18,7	0,270	0,106	4,85	6,5%	Ghana bis W-Nigeria (Lokoja, Ilorin; Kreuger: c/2 von Ghana)
17 *Turdoides plebejus plebejus* (Cretzschm.) 20,8×14,2 bis 25,5×18,1 (nach SERLE)	24,2	16,8		—	3,65	—	N-Nigeria bis Tschadsee u. Mittel-Sudan (Eier von Kafanschan, N-Nigeria)
5 *Turdoides jardineii kirkii* (Sharpe) 22,5—26,5×17,0—19,0 (NEHRKORN, BELCHER, SKINNER-Walker)	23,7	17,9	—	·	4,10	·	O-Kenia bis Niassaland u. Moçambique
42* *Turdoides jardineii jardineii* (Smith) u. *natalensis* Roberts 24,0—27,4×17,4—21,5 = 0,28 (—0,54?) g (nach NEHRKORN, CHUBB, ROBERTS 1957; 4 n. R. KREUGER, briefl.)	25,7	18,9	0,280 (siehe Text)	0,099	4,94	5,4%	*jardineii*: W-Transvaal u. angrenzendes Betschuanaland *natalensis*: S-Afrika (SO-S-Rhodesien, S-Moçambique, O-Transvaal, Natal
-- *Turdoides squamulatus squamulatus* (Shelley) (nach PRAED-GRANT 1955, S. 86)	26,0	19,0	—	—	5,03	—	Küstengeibet von SO-Kenia
2 *Turdoides leucopygius smithii* (Sharpe) (nach NEHRKORN)	26,0	20,0	—	—	5,55	—	Abessinien (Harrar) (bei NEHRKORN: *Crateropus*)

	A	B	g	d	G	Rg	
7 *Turdoides leucopygius hartlaubii* (Bocage) 24,8—27,9 × 18,5—20,3 = 0,24—0,30 g	25,8	19,2	0,270	0,095	5,08	5,3%	SW-Afrika (N-Nord-Rhodesien, N-Betschuanaland, S-Angola)
— *Turdoides hindei* (Sharpe)	26,0	18,0	—	—	4,52	—	O-Kenia (Athi Tal)
— *Turdoides hypoleucus hypoleucus* (Cab.) (nach Praed-Grant 1955, S. 92)	26,0	19,0	—	—	5,05	—	Kenia (Athi-Gebiet S vom Mt. Kenia)
9 *Turdoides bicolor* (Jard.) 25,4—28,5 × 17,8—20,5 = 0,31—0,39 g	26,7	19,3	0,340	0,115	5,20	6,5%	SW-Afrika (Betschuanaland u. W-Transvaal)
18 *Babax lanceolatus lanceolatus* (Verr.) 26,0—29,9 × 19,5—22,2 = 0,32—0,40 g	27,8	20,5	0,370	0,113	6,23	5,9%	Kansu, W-Szetschwan (Tatsienlu), NW-Yünnan (bei Hartert: *Ianthocincla*)
12 *Babax lanceolatus woodi* Finn 26,6—30,5 × 20,0—21,8 = 0,43—0,48 g (nach Baker; 2 n. R. Kreuger, briefl.)	28,6	20,8	0,455	0,125	6,68	6,2%	SO-Assam, W-Burma (Chin Berge) (Kreuger: c/2 von Haha, Chin Berge)
40 *Babax waddelli jomo* Vaurie 30,8—36,1 × 20,0—23,0 = 0,45—0,53 g	33,0	22,0	0,490	0,118	8,60	5,7%	SO-Tibet (Gyangtse-Gebiet) (bei Baker: *waddelli* Dresser)
— *Garrulax cinereifrons* Blyth	(bei Ali & Ripley 1972 ohne Maße beschrieben)						SW-Ceylon
16 *Garrulax rufifrons rufifrons* Lesson 27,8—31,7 × 20,7—22,4 = 0,37—0,44 g (nach Hoogerwerf u. Hellebrekers & Hoogerwerf 1967)	29,7	21,5	0,395	0,108	7,45	5,3%	W-Java
16 *Garrulax perspicillatus* (Gmelin) 27,2—30,5 × 19,8—22,8 = 0,33—0,38 g (nach La Touche, Cat. Brit. Mus.; 8 nach R. Kreuger, briefl.)	28,8	20,9	0,360	0,111	6,68	5,8%	Jangtse Tal u. südostchines. Küstenprovinzen bis N-Vietnam (Kreuger: 2 c/4 von Hongkong)
62 *Garrulax albogularis whistleri* St. Baker 24,2—32,0 × 19,9—22,0 = 0,39—0,40 g (nach Baker; 2 nach R. Kreuger, briefl.)	29,1	21,1	0,395	0,109	6,90	5,8%	Himalaja (Hazaraland bis Garhwal) (Kreuger: 1/2 Jammu)
— *Garrulax albogularis albogularis* (Gld.) (nach Baker)			(wie *whistleri*)				Himalaja von Nepal, Sikkim bis O-Bhutan

	A	B	g	d	G	Rg	
33 *Garrulax leucolophus leucolophus* (Hardw.) 26,1—34,3×19,7—25,3 = 0,54—0,70 g (nach BAKER; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	29,2	23,5	0,590	0,147	8,70	6,7%	NW-Himalaja bis Sikkim (Kreuger: 1/3 von Nepal)
208 *Garrulax leucolophus patkaicus* Rchw. 25,0—30,0×21,0—25,0 = 0,54—0,62 g (nach BAKER; 8 n. R. KREUGER, briefl.)	28,1	22,8	0,580	0,157	7,86	7,3%	Assam S vom Brahmaputra, N-Burma S bis Arakan u. N-Schan Staat, W-Yünnan (bei BAKER: *G. l. hardwickii* Ticehurst) (Kreuger: 2 c/2 v. Khasia Bergen)
39 *Garrulax leucolophus belangeri* Less. 26,0—31,0×20,8—23,4 = 0,46—0,58 g (n. OATES, CAT. BRIT. MUS., BAKER, NEHRKORN; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	28,2	22,7	0,505	0,146	7,85	7,2%	Yünnan, Kachin, Schan Staaten, Pegu, Tenasserim (Kreuger: 1/3 von Amherst, Tenasserim)
16 *Garrulax leucolophus diardi* (Less.) 26,0—30,0×21,8—24,0 = 0,52—0,66 g (nach BAKER; 4 n. R. KREUGER, briefl.)	27,6	22,4	0,590	0,163	7,55	7,7%	SO-Burma, S-Yünnan, Thailand, Annam, Malakka (Kreuger: c/4 von S-Schan Staat)
200 *Garrulax moniliger moniliger* (Hodgs.) 27,0—30,3×19,8—23,5 = 0,34—0,44 g	28,4	21,3	0,380	0,110	6,88	5,5%	Nepal bis O-Assam, N-Burma, N-Schan Staat
64 *Garrulax moniliger stuarti* de Schauensee u. *fuscatus* St. Baker 26,1—30,3×20,1—22,4 = 0,31—0,40 g (nach BAKER; 4 n. R. KREUGER, briefl.)	27,8	21,3	0,355	0,112	6,72	5,8%	*stuarti*: Südl. Zentral-Burma, NW-Thailand, südw. bis N-Tenasserim *fuscatus*: von Zentral-Tenasserim südwärts (Kreuger: c/4 von Tenasserim)

	A	B	g	d	G	Rg	—
2 *Garrulax moniliger melli* Stresemann (nach v. Jordans & Niethammer, Verh. Orn. Ges. Bayern 22, S. 114, 1940)	29,4	21,3	0,490	0,136	7,20	6,8%	SO-China (Kuatun)
110 *Garrulax pectoralis pectoralis* (Gld.) u. *melanotis* Blyth 28,7—33,8×20,9—24,1 = 0,48—0,63 g	31,4	22,7	0,560	0,137	8,70	6,4%	*pectoralis*: Nepal *melanotis*: Assam, N-Burma, N-Schan Staat, W-Yünnan
18 *Garrulax pectoralis subfusus* Kinnear 27,1—33,0×21,7—23,4 = 0,53—0,54 g (nach Baker; 3 n. R. Kreuger, briefl.)	30,5	22,0	0,535	0,135	7,94	6,6%	SO-Burma (von S-Schan Staat südwärts), W-Thailand (bei Baker: *meridionalis* Rob. & Kloss) (Kreuger: 1/3 v. Prome, S-Burma)
6 *Garrulax pectoralis picticollis* Swinhoe 27,9—31,0×22,3—24,9 = 0,46—0,54 g	29,5	23,1	0,500	0,129	8,45	5,9%	China (Kuatun, Ningpo)
37 *Garrulax striatus striatus* (Vigors) 30,6—35,0×21,9—23,9 = 0,51—0,55 g (nach Hume, Baker, Cat. Brit. Mus.; 2 n. R. Kreuger, briefl.)	33,2	22,3	0,530	0,135	8,90	6,7%	Himalaja vom Sutley Tal bis Kumaon (bei Baker: *Grammatoptila*)
16 *Garrulax striatus sikkimensis* (Ticehurst) 31,5—35,0×21,3—24,1 (nach Baker)	33,1	22,7	—	—	9,10	—	O-Nepal bis O-Bhutan (bei Baker: *Grammatoptila*) (Eier von Sikkim)
36 *Garrulax striatus cranbrooki* (Kinnear) 29,2—35,0×21,9—24,5 = 0,53—0,54 g (nach Baker und Nehrkorn; 2 nach R. Kreuger, briefl.)	31,5	23,4	0,530	0,141	9,32	6,7%	Berge südl. des Brahmaputra bis O-Assam u. Chin Berge in Burma (bei Nehrkorn: *Grammatoptila austeni* Oates) (Kreuger: c/2 von Khasia Bergen)
2 *Garrulax maesi castanotis* (Og.-Grant) (nach Nehrkorn)	28,0	22,0	—	—	7,25	—	Hainan (bei Nehrkorn: *Dryonastes*)

	A	B	g	d	G	Rg	
40 *Garrulax chinensis nuchalis* Godw.-Aust. 26,5—31,5 × 19,3—22,1 = 0,28—0,38 g	28,5	20,7	0,330	0,098	6,55	5,0%	Mittleres N-Assam (Naogang bis Lakhimpur) u. N-Burma
2 *Garrulax chinensis monachus* Swinhoe (nach NEHRKORN)	26,0	21,0			6,10		Hainan (bei NEHRKORN: *Dryonastes*)
83 *Garrulax galbanus galbanus* Godw.-Austen 23,5—28,0 × 16,5—20,1 = 0,23—0,25 g (nach BAKER; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	25,8	18,6	0,245	0,094	4,78	5,3%	Manipur u. Chin Berge (Assam-Burma) (BAKER: *Dryonastes*) (Kreuger: c/3 Chin Berge)
58 *Garrulax delesserti delesserti* (Jerdon) 25,3—29,1 × 20,5—23,6 = 0,34—0,59 g (n. BAKER; 8 n. R. KREUGER, briefl.)	27,4	21,5	0,445 (siehe Text)	0,129	6,80	6,1%	SW-Indien (N-Kanara bis Travancore) (Kreuger: 2 c/4 von Travancore)
100 *Garrulax delesserti gularis* (McCl⸗ll.) 25,5—31,0 × 19,2—21,7 = 0,28—0,38 g	29,2	20,5	0,340	0,100	6,55	5,2%	Bhutan, Gebirge nördl. u. südl. des Brahmaputra, von Cachar bis Lakhimpur u. Dafla Berge, N-Burma, N-Laos
66 *Garrulax variegatus similis* (Hume) 25,9—29,3 × 19,7—21,9 = 0,32—0,34 g (nach BAKER; 6 n. R. KREUGER, briefl.)	27,8	21,0	0,330	0,094	6,55	4,7%	W-Kaschmir u. Hazaraland (bei BAKER: *Trochalopteron*)
63 *Garrulax variegatus variegatus* (Vig.) 26,1—31,1 × 19,2—22,5 = 0,31—0,33 g (nach HUME, BAKER, NEHRKORN, CAT. BRIT. MUS.; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	28,6	20,7	0,315	0,094	6,53	4,8%	Himalaja von Chamba bis Nepal (bei NEHRKORN: *Trochalopterum*) (Kreuger: c/3 von Chakrata)
10 *Garrulax davidi davidi* (Swinhoe) 25,0—27,0 × 18,7—19,8 (PLESKE und Museum Tring, beides nach HARTERT; CAT. BRIT. MUS.)	27,0	19,4			5,40		Peking bis Kukunor (= *Ianthocincla*)
9 *Garrulax davidi funebris* (Stresemann) 25,6—29,2 × 19,3—19,6 = 0,270—0,305 g (nach SCHÖNWETTER, Journ. f. Orn. 85, S. 541, 1937)	27,5	19,5	0,293	0,095	5,60	5,2%	N-Kansu (Lau-hu-kou nördl. von Sining-fu) (bei PETERS syn. *davidi*)

	A	B	g	d	G	Rg	
6 *Garrulax davidi experrectus* (Bangs & Peters) 28,0—29,5 × 18,7—19,7 = 0,275—0,300 g (nach SCHÖNWETTER, l. c.)	28,7	19,2	0,288	0,091	5,65	5,1%	N-Kansu (Hu-dja-dschuang nördl. des Richthofen Gebirges)
150 *Garrulax cineraceus cineraceus* (Godw.-Austen) 24,4—28,3 × 17,9—19,1 = 0,225—0,285 g	25,3	18,6	0,250	0,093	4,70	5,3%	NO- u. O-Assam (Naga Berge, O-Manipur), Ober-Burma (bei BAKER: *Ianthocincla*)
1 *Garrulax cineraceus strenuus* Diegnan (nach BAKER 1922, S. 157)	28,1	19,8	—	—	5,90	—	N-Yünnan, W-Szetschwan, S-Kansu [bei BAKER: *styani* (Oustallet)]
5 *Garrulax cineraceus cinereiceps* (Styan) 24,2—28,0 × 18,8—19,6 (LA TOUCHE, NEHRKORN, BAKER, CAT. BRIT. MUS.)	26,8	19,1	—	—	5,20	—	Jangtse Tal u. Küstengebiet Chinas S bis Fukien u. Kwangtung
6 *Garrulax rufogularis occidentalis* (Hart.) (nach BAKER)	26,3	18,7	—	—	4,95	—	NW-Himalaja (Kumaon bis Kaschmir) (bei BAKER: *Ianthocincla*)
20 *Garrulax rufogularis rufogularis* (Gould) 23,1—29,2 × 18,5—20,3 = 0,24—0,30 g	26,2	19,4	0,270	0,093	5,25	5,1%	Nepal, Sikkim, Bhutan u. weiter ostwärts, nördl. des Brahmaputra (bei NEHRKORN: *Trochalopteron*)
40 *Garrulax rufogularis assamensis* (Hart.) 24,3—29,2 × 18,0—19,9 (nach BAKER)	26,5	18,9	0,300	0,105	5,05	5,9%	Assam (Patkai-, Khasia- u. Garo Berge), Chin Berge, Chittagong (bei BAKER: *Ianthocincla*)
2 *Garrulax lunulatus lunulatus* (Verr.) (nach NEHRKORN)	30,0	22,5	—	—	8,10	—	W-Szetschwan, Kansu, Kukunor, Tsinling Berge (bei NEHRKORN: *Ianthocincla*)
2 *Garrulax maximus* (Verr.) 36,0 × 22,5; 35,2 × 22,0 (nach LUDLOW 1944)	35,6	22,3	—	—	9,34	—	S-Kansu bis SO-Tibet u. NW-Yünnan (bei LUDLOW: *Ianthocincla*)
3 *Garrulax ocellatus ocellatus* (Vig.) (nach HUME)	31,2	21,5	—	—	7,70	—	Nepal, Sikkim, Bhutan, SO-Tibet (= *Ianthocincla*)

	A	B	g	d	G	Rg	
53 *Garrulax caerulatus caerulatus* (Hodgs.) 26,7—33,8 × 19,0—23,0 = 0,32—0,47 g (nach HUME, BAKER, CAT. BRIT. MUS., NEHRKORN; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	30,5	21,8	0,385	0,102	7,75	5,8%	Nepal, Sikkim, Bhutan, Berge nördl. des Brahmaputra (NEHRKORN: *Dryonastes*) (Kreuger: c/3 von Darjeeling)
47 *Garrulax caerulatus subcaerulatus* Hume 25,9—33,2 × 20,1—22,5 = 0,40—0,47 g (nach BAKER; 7 n. R. KREUGER, briefl.)	29,5	21,0	0,420	0,102	6,96	5,4%	Assam: Khasia Berge
12 *Garrulax caerulatus kaurensis* (Rippon) 30,0—31,1 × 21,0—22,1 (nach BAKER)	30,5	21,4	—	—	7,47	—	N-Burma: N- und Zentral-Kachin Berge
2 *Garrulax caerulatus berthemyi* (Oustalet) 29,0 × 20,0 (NEHRKORN) 29,4 × 20,3 (LA TOUCHE)	29,2	20,2	—	—	6,40	—	China (Fukien) (bei NEHRKORN: *Dryonastes*)
— *Garrulax mitratus mitratus* (S. Müll.) (nach ROBINSON 1928)	26,0	20,4	—	—	5,75	—	Sumatra
3 *Garrulax mitratus treacheri* (Sharpe) 26,9—28,0 × 19,5—21,1 = 0,305—0,315 g	27,6	20,2	0,310	0,098	6,00	5,2%	N-Borneo (Kina Balu) (= *Rhinocichla*)
200 *Garrulax ruficollis* (Jard. & Selby) 24,2—27,9 × 17,8—21,1 = 0,25—0,33 g	25,7	20,0	0,290	0,099	5,50	5,3%	O-Nepal, Assam, Manipur, Lushai, Tippera, Chittagong, Bhamo, Oberer Chindwin
50 *Garrulax merulinus merulinus* Blyth 25,2—31,8 × 19,3—22,0 = 0,31—0,45 g	28,7	21,2	0,380	0,109	6,90	5,5%	Berge südl. des Brahmaputra, im Süden bis Manipur u. Lushai, im O bis Lakhimpur u. W-Yünnan (NEHRKORN: *Stactocichla*)
Garrulax canorus canorus (L.) 15 22,5—28,0 × 20,0—21,6 = 0,32—0,38 g	26,4	20,6	0,360	0,115	6,00	6,0%	Jangtse-Gebiet von Szetschwan nach O, SO-China, N-Vietnam u. NO-Laos (NEHRKORN: *Trochalopteron*)
2 30,4 × 21,7 = 0,54 g; 30,3 × 21,2 = 0,52 g (2 nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	30,9	21,4	0,530	0,140	7,60	7,5%	(Kreuger: 1/2 aus Hongkong)

	A	B	g	d	G	Rg	
82 *Garrulax canorus taewanus* Swinhoe 23,4—30,5 × 18,2—21,1 = 0,30—0,33 g (nach SWINHOE, LA TOUCHE, CAT. BRIT. MUS., YAMASHINA 1938 s. HACHISUKA & UDAGAWA, Quart. Journ. Taiwan Mus. 4, S. 58, 1951; 7 n. R. KREUGER, briefl.)	26,8	19,8	0,310	0,098	5,60	5,1%	Taiwan (Formosa) (Kreuger: c/3, c/4 von Taiwan)
84 *Garrulax sannio albosuperciliaris* Godw.-Aust., *comis* Deignan u. *sannio* Swinhoe 24,6—28,5 × 18,6—21,0 = 0,28—0,38 g	26,0	19,6	0,310	0,106	5,35	5,8%	*albosuperciliaris*: O-Assam, Naga Berge, Manipur *comis*: NO-Burma bis Yünnan u. Tonkin *sannio*: Teil von Tonkin, S-China bis Kiangsi u. NO-Hunan (= *Dryonastes*)
2 *Garrulax cachinnans jerdoni* Blyth 26,1 × 19,8; 25,1 × 19,2 (n. BAKER)	25,6	19,5	—	—	5,18	—	S-Indien (Coorg) (bei BAKER: *Trochalopteron jerdoni*)
43 *Garrulax cachinnans cachinnans* Jerd. 23,0—27,4 × 17,9—20,9 = 0,24—0,25 g (nach HUME, CAT. BRIT. MUS., BAKER, REY; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	25,3	19,3	0,245	0,091	5,05	5,2%	Westl. S-Indien (Nilgiris) (Kreuger: c/2 u. 1/1)
6 *Garrulax cachinnans fairbanki* (Blanford) (nach BAKER u. CAT. BRIT. MUS.)	25,8	19,3	—	—	5,15	—	S-Indien (S-Travancore)
3 *Garrulax cachinnans meridionalis* (Blanford) (nach BAKER)	25,5	19,1	—	—	4,95	—	S-Kerala

	A	B	g	d	G	Rg	
14 *Garrulax lineatus bilkevitchi* (Sarudny) 22,4–26,3×18,7–20,0 (nach BAKER; 12 n. V. V. LEONOVICH, Bjull. Mosk. Obsch. Isp. Prir. Biol. N. S. 67, Heft 2, S. 123–124, 1962)	24,7	19,5	—	—	5,01	—	Tadschikistan, O-Afghanistan, N-Beludschistan (Quetta) [BAKER: *Trochalopteron lineatum ziaratensis* (Ticeh.), LEONOVICH: *gilgit*]
7 *Garrulax lineatus gilgit* (Hartert) (nach BAKER)	24,9	18,5	—	—	4,55	—	NW-Kaschmir (Chitral, Khagan- u. Kurram Tal, Gilgit, Baltistan)
113 *Garrulax lineatus grisescentior* (Hart.) 23,1–30,2×17,3–20,1 = 0,22–0,29 g (nach BAKER; 13 n. R. KREUGER, briefl.)	25,6	18,4	0,260	0,097	4,63	5,6%	S-Kaschmir bis Simla u. Garhwal [bei PETERS: *l. lineatus* (Vig.) genannt] (Kreuger: c/3 Murree Berge, 2 c/3, 1 c/4 v. Rhaniket in Jammu)
4 *Garrulax lineatus lineatus* (Vig.) 25,0–26,4×18,5–19,0 (BAKER u. NEHRKORN)	25,8	18,8	—	—	4,88	—	Nepal, Sikkim [NEHRKORN: *Trochalopteron imbricatum* (Blyth); PETERS: *l. setafer* (Hodgson)]
105 *Garrulax virgatus* (Godwin-Austen) 23,1–29,2×17,5–21,0 = 0,24–0,28 g (BAKER, NEHRKORN, CAT. BRIT. MUS.; 5 n. R. KREUGER, briefl.)	26,0	19,2	0,255	0,090	5,10	5,1%	Berge S vom Brahmaputra, Manipur, Lushai- u. Chin Berge (NEHRKORN: *Trochalopteron*) (Kreuger: c/2, c/3 v. Chin Bergen)
50 *Garrulax austeni austeni* (Godw.-Aust.) 23,1–28,1×18,0–21,3 = 0,25–0,34 g (nach BAKER, NEHRKORN; 6 n. R. KREUGER, briefl.)	26,3	19,0	0,290	0,099	5,10	5,2%	Assam (Khasia-, Cachar- u. Naga Berge) (BAKER: *Ianthocincla*) (Kreuger: 2 c/3 von Assam)
60 *Garrulax squamatus* (Gould) 29,0–31,2×20,5–22,9 = 0,38–0,44 g	30,0	21,0	0,400	0,111	7,10	5,6%	Himalaja von Nepal bis Kachin Berge, Berge N vom Brahmaputra bis N-Arakan u. Schan Staaten (= *Trochalopteron*)

	A	B	g	d	G	Rg	
3 *Garrulax subunicolor subunicolor* (Blyth) 29,5×23,0 bis 30,3×23,0 mm (nach BAKER 1932, S. 122)	29,8	23,0	—	—	8,40	—	Nepal, Sikkim, Bhutan (= *Trochalopteron*)
17 *Garrulax elliotii prjevalskii* (Menzb.) 27,5—31,2×18,9—21,1 = 0,28—0,37 g (n. SCHÖNWETTER, s. STRESEMANN, MEISE & SCHÖNWETTER, Journ. f. Orn. 85, S. 543, 1937)	29,1	20,3	0,325	0,097	6,38	5,1%	Kansu, Kukunor (bei NEHRKORN: *Trochalopteron*; bei HARTERT: *Ianthocincla*)
13 *Garrulax henrici* (Oust.) (n. LUDLOW 1944)	30,5	21,0	—	—	7,37	—	SO-Tibet u. SW-Hsikang (bei LUDLOW: *Trochalopterum*)
16 *Garrulax affinis affinis* Blyth 27,5—30,0×20,0—21,0 (BAKER, NEHRKORN)	28,9	21,0	0,380	0,110	6,80	5,6%	O-Nepal, Sikkim, Bhutan (= *Trochalopteron*)
1 *Garrulax affinis morrisonianus* (Ogilv.-Grant) (nach Abbildung bei YAMASHINA, Tori 1938)	32,5	21,5	—	—	7,70	—	Taiwan
25 *Garrulax erythrocephalus erythrocephalus* (Vig.) u. *kali* Vaurie 27,0—30,8×20,0—21,7 = 0,37—0,38 g (nach HUME, BAKER, CAT. BRIT. MUS., NEHRKORN; 5 n. R. KREUGER, briefl.)	28,4	21,4	0,355	0,101	6,97	5,1%	*erythrocephalus*: Himalaja von Chamba bis Kumaon *kali*: W- u. Mittel-Nepal (= *Trochalopteron*) (Kreuger: c/2, c/3 von Lambatach u. Chakrata)
38 *Garrulax erythrocephalus nigrimentum* (Oates) 24,0—32,3×18,7—22,0 = 0,34—0,35 g (nach BAKER, NEHRKORN, CAT. BRIT. MUS.; 2 n. R. KREUGER, briefl.)	28,7	20,9	0,345	0,114	6,70	5,3%	O-Nepal u. Bhutan (Kreuger: c/2 von Darjeeling)
60 *Garrulax erythrocephalus chrysopterus* (Gould) 28,7—31,4×20,8—22,3 = 0,37—0,45 g	30,6	21,6	0,400	0,106	7,60	5,3%	Assam: Khasia Berge

	A	B	g	d	G	Rg	
35 *Garrulax erythrocephalus erythrolaema* (Hume) 26,3—33,0×18,3—22,3 = 0,37—0,38 g (nach BAKER; 2 n. R. KREUGER, briefl.)	29,9	20,5	0,375	0,100	6,70	5,1%	O-Manipur u. Chin Berge (Kreuger: 2/2 Chin Berge)
3 *Garrulax erythrocephalus melanostigma* Blyth (nach BAKER-Hopwood)	30,5	20,4	—	—	6,80	—	S-Schan Staat bis Amherst-Gebiet in Tenasserim (Mulayit — Muleyit)
16 *Garrulax milnei sharpei* (Rippon) 27,9—29,5×20,0—21,4 (nach BAKER)	28,7	20,7	0,355	0,105	6,55	5,4%	N-Burma (Kachin Berge bis Schan Staaten), Yünnan, Tonkin (BAKER: *Trochalopteron*)
50 *Liocichla phoenicea phoenicea* (Gould) 24,9—29,2×17,8—20,8 = 0,23—0,29 g	25,9	18,5	0,250	0,095	4,73	5,5%	Nepal bis O-Assam, nördl. des Brahmaputra (NEHRKORN: *Trochalopterum phoeniceum*)
100 *Liocichla phoenicea bakeri* (Hartert) 23,6—28,5×17,0—20,0 = 0,21—0,29 g	26,1	18,5	0,250	0,091	4,78	5,2%	Gebirge südl. des Brahmaputra, Manipur, Lushai Berge
24 *Liocichla phoenicea ripponi* (Oates) 23,3—27,9×17,6—19,1 = 0,21—0,24 g (nach BAKER; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	25,7	18,5	0,225	0,090	4,77	4,8%	Burma (Kachin Berge, Schan Staaten, Karenni), NW-Thailand (Kreuger: c/3 S-Schan Staat)
6 *Liocichla (steerii) steerii* Swinhoe 24,0—25,0×18,0—19,0 (n. YAMASHINA)	25,0	18,5	—	—	4,20	—	Taiwan
200 *Leiothrix argentauris argentauris* (Hodgs.), *aureigularis* (Koelz) u. *vernayi* (Mayr & Greenway) 19,4—23,6×15,0—16,7 = 0,14—0,18 g	20,9	16,1	0,160	0,081	2,92	5,4%	*argentauris*: Himalaja von Garhwal bis W-Assam *aureigularis*: Assam S des Brahmaputra u. Chin Berge (SW-Burma) *vernayi*: NO-Assam, N-Burma, W-Yünnan (= *Mesia*)

	A	B	g	d	G	Rg	
200 *Leiothrix lutea kumaiensis* Whistler, *calipyga* (Hodgs.) u. *luteola* Koelz 18,9—23,2×15,0—17,1 = 0,13—0,19 g	21,9	16,1	0,160	0,079	3,03	5,3%	*kumaiensis*: O-Pandschab O bis NW-Uttar Pradesh *calipyga*: W-Nepal bis O-Assam *luteola*: Assam S des Brahmaputra u. SW-Burma
20 *Leiothrix lutea lutea* (Scopoli) 18,4—22,9×14,9—16,5 = 0,13—0,18 g	21,2	15,8	0,155	0,081	2,83	5,5%	S-China bis Szetschwan u. Mupin
6 *Pteruthius flaviscapis validirostris* Koelz 21,8—22,8×16,2—18,2 = 0,18—0,22 g	22,2	17,1	0,200	0,093	3,42	5,8%	Himalaja von Hazara bis O-Assam, Manipur u. Chin Berge [= *P. erythropterus* (Vig.)]
1 *Pteruthius flaviscapis ricketti* Og.-Gr. (Cat. Brit. Mus.)	22,9	16,8	—	—	3,40	—	NO-Burma bis Fukien, Kwangsi u. Tonkin [Cat. Brit. Mus.: *aeralatus* (Tick.) recte Blyth]
2 *Pteruthius flaviscapis flaviscapis* (T.) 23,8×16,8 (Museum Dresden); 22,4×16,0 = 0,175 g (Hellebrekers & Hoogerwerf)	23,1	16,4	0,175	0,085	3,35	5,3%	Java
35 *Pteruthius xanthochlorus occidentalis* Harington 17,0—21,0×13,0—16,0 = 0,11 g [nach Baker (1932, S. 315) u. Sammlung Schönwetter]	18,4	13,7	0,110	0,068	1,85	5,1%	Kaschmir bis Garhwal
15 *Pteruthius xanthochlorus xanthochlorus* J. E. Gray 18,1—19,7×14,2—15,2 (nach Baker)	18,8	14,7	—	—	2,13	—	Himalaja (Nepal bis O-Assam)
45 *Pteruthius melanotis melanotis* Hodgson 16,8—19,5×12,6—14,4 = 0,080—0,105 g	17,9	13,5	0,095	0,069	1,75	5,4%	Himalaja (Nepal bis O-Assam)
Pteruthius aenobarbus aenobarbus (T.)	(siehe Text)						
1 (Museum Dresden)?	20,0	15,0	0,140	0,082	2,40	5,8%	Java

	A	B	g	d	G	Rg	
4 17,0–17,7×13,2–13,5 = 0,08–0,09 g (n. HELLEBREKERS & HOOGERWERF 1967 u. HOOGERWERF 1949)	17,4	13,5	0,085	0,062	1,70	5,0%	
6 *Gampsorhynchus rufulus rufulus* Blyth 22,8–24,6×17,0–17,4 (nach BAKER u. Schönwetter)	23,3	17,2	0,210	0,092	3,70	5,7%	Sikkim, Bhutan, Assam, Chin Berge, Arakan
30 *Actinodura egertoni egertoni* Gould 21,6–24,6×16,5–18,0 (BAKER, CAT. BRIT. MUS.)	22,8	17,5	0,210	0,092	3,70	5,7%	Nepal, Sikkim, Dafla Berge
100 *Actinodura egertoni khasiana* (Godwin-Austen) 21,7–25,0×17,0–18,4 = 0,20–0,24 g	23,4	17,7	0,220	0,093	3,92	5,6%	Berge südl. des Brahmaputra in Assam bis Manipur
33 *Actinodura egertoni ripponi* Ogilv.-Gr. & La Touche 20,2–24,3×15,3–18,8 = 0,20–0,21 g (nach BAKER; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	22,7	17,4	0,205	0,093	3,65	5,4%	Chin Berge u. Arakan (westl. Ober-Burma), Eier auch aus NO-Burma hierher gestellt
27 *Minla cyanouroptera cyanouroptera* (Hodgs.) u. *aglae* (Deignan) 18,0–21,0×13,2–15,5 = 0,10–0,12 g	18,7	14,2	0,110	0,072	2,02	5,4%	*cyanouroptera*: Himalaja von NW-Uttar Pradesh (Naini Tal) bis O-Assam (N u. S vom Brahmaputra) *aglae*: SO-Assam u. W-Burma (Chin Berge) (= *Siva*)
12 *Minla strigula simlaensis* (Meinertzh.) 19,4–21,2×14,7–16,0 (n. BAKER 1932, S. 294)	20,4	15,3	—	—	2,54	—	Himalaja vom O-Pandschab bis W-Nepal (= *Siva*)
14 *Minla strigula strigula* (Hodgson) 19,4–22,9×14,5–16,5 = 0,10–0,11 g (nach Hodgson in BAKER 1932, S. 293, BAKER, NEHRKORN; 2 n. R. KREUGER, briefl.)	20,5	15,2	0,104	0,061	2,52	4,4%	Himalaja von Zentral-Nepal bis O-Assam (= *Siva*) (Kreuger: c/2 von Nepal)

	A	B	g	d	G	Rg	
1 *Minla strigula yunnanensis* (Rothsch.) u. *castaneicauda* (Hume) (nach Baker-Kellow)	18,4	15,6	—	—	2,40	—	*yunnanensis*: O-Assam u. NW-Burma bis Yünnan u. Tonkin *castaneicauda*: Karenni, N-Tenasserim, NW-Thailand (= *Siva*)
12 *Minla ignotincta ignotincta* Hodgs. 18,6—20,1 × 12,6—15,2 (nach Baker)	19,4	14,4	—	—	2,15	—	Nepal bis O-Assam, Manipur, Cachar- u. Naga Berge
— *Alcippe chrysotis chrysotis* (Blyth) u. *albilineata* (Koelz) (nach Baker-Hodgson)	17,8	12,7	—	—	1,55	—	*chrysotis*: Nepal bis O-Assam (N vom Brahmaputra) *albilineata*: Assam südl. des Brahmaputra (= *Lioparus*; = *Fulvetta*)
64 *Alcippe cinerea* (Blyth) 17,3—19,0 × 12,4—15,0 = 0,075—0,080 g (nach Baker, Nehrkorn; 4 n. R. Kreuger, briefl.)	18,3	14,0	0,080	0,059	1,90	4,9%	Nepal, Sikkim, Assam, NO-Burma, N-Laos (= *Pseudominla*) (Kreuger: c/4 Khasia Berge)
28 *Alcippe castaneceps castaneceps* (Hodgson) 16,1—18,9 × 13,0—14,9 = 0,095—0,120 g (nach Baker)	17,7	13,4	0,090	0,067	1,70	5,3%	Nepal, Sikkim, Assam, Chin- u. Kachin Berge, Schan Staaten, Zentrales O-Burma bis Tenasserim (= *Pseudominla*)
60 *Alcippe castaneceps wagstaffei* Wynne 17,0—19,0 × 12,8—14,1 (nach Baker 1932, S. 266)	18,0	13,5	—	—	1,75	—	Khasia- u. Cachar Berge (Baker: *Pseudominla castaneiceps brunneicauda* (Sharpe); bei Peters syn. *castaneceps*)
54 *Alcippe vinipectus kangrae* (Ticeh. & Whistler), *vinipectus* (Hodgs.) u. *chumbiensis* (Kinn.) 16,6—20,9 × 12,3—14,4 = 0,09 g (nach Hume, Baker, Cat. Brit. Mus., Nehrkorn; 2 n. R. Kreuger, briefl.)	18,8	13,7	0,086	0,060	1,87	4,8%	*kangrae*: O-Pandschab bis NW-Uttar-Pradesh *vinipectus*: Nepal außer äußerstem O *chumbiensis*: O-Nepal bis Bhutan u. Chumbi Tal in Tibet

	A	B	g	d	G	Rg	
							(bei BAKER: *Fulvetta*; NEHRKORN: *Proparus*) (Kreuger: 1/2 von SO-Tibet)
3 *Alcippe vinipectus ripponi* (Harington) 16,3—17,1 × 13,0—13,1 (n. BAKER)	16,6	13,0	—	—	1,51		Mount Victoria (Chin Berge, Ober-Burma)
4 *Alcippe cinereiceps guttaticollis* (La Touche) 18,0—19,3 × 13,0—14,2 (nach LA TOUCHE)	18,6	13,7	—	—	1,87	—	Fukien, N-Kwangtung (= *Lioparus*, *Fulvetta*)
3 *Alcippe cinsreiceps formosana* (Og.-Gr.) 18,0—18,5 × 12,0—13,8 (nach YAMASHINA 1938)	18,2	12,9	—	—	1,59	—	Taiwan
100 *Alcippe rufogularis rufogularis* (Mandelli) u. *collaris* Walden 17,3—21,1 × 13,9—15,7 = 0,11—0,15 g	19,5	14,7	0,130	0,079	2,25	5,8%	*rufogularis*: Bhutan, Assam, O bis Abor Berge N vom Brahmaputra *collaris*: Mishmi Berge bis Manipur u. O-Bengalen (= *Schoeniparus*)
3 *Alcippe rufogularis major* (Baker) 18,9—19,2 × 14,2—14,4 = 0,10—0,11 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	19,1	14,3	0,108	0,069	2,09	5,2%	NO-Burma, N- u. O-Thailand, N- u. Mittel-Laos (Kreuger: c/3 von Burma)
200 *Alcippe brunnea mandellii* (Godw.-Aust.) 19,4—22,1 × 15,0—16,4 = 0,13—0,16 g	20,8	15,6	0,145	0,079	2,70	5,4%	Assam u. W-Burma (Chin Berge) (BAKER: *Schoeniparus dubius mandellii*)
25 *Alcippe brunnea intermedia* (Rippon) 18,8—21,2 × 14,5—16,9 = 0,13—0,14 g (nach BAKER, NEHRKORN; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	20,1	15,5	0,135	0,075	2,58	5,2%	Kachin- u. Bhamo Berge, Schan Staaten (O-Burma), SW-Yünnan (bei BAKER: *genestieri* Oust.) (Kreuger: c/3 vom S-Schan Staat)
33 *Alcippe brunnea dubia* (Hume) 19,0—22,4 × 13,7—16,5 = 0,13—0,15 g (BAKER, CAT. BRIT. MUS., NEHRKORN, 3 n. R. KREUGER, briefl.)	20,6	15,8	0,140	0,075	2,75	5,3%	Karenni u. Tenasserim in Burma (Kreuger: c/3, Tenasserim)

	A	B	g	d	G	Rg	
11 *Alcippe brunnea superciliaris* (David) u. *brunnea* Gould 20,1—22,2 × 15,5—16,0 (nach La Touche & Rickett; Yamashina 1938)	21,0	15,7	—	—	2,74	—	*superciliaris*: SO-China (Anhwei über Fukien bis Kwangtung) *brunnea*: Taiwan
42 *Alcippe poioicephala poioicephala* (Jerd.) 18,5—22,6 × 14,1—16,5 = 0,012—0,013 g (nach Hume, Baker, Cat. Brit. Mus., Nehrkorn; 2 n. R. Kreuger, briefl.)	20,0	15,1	0,125	0,076	2,45	5,5%	S-Indien (Nilgiris, Travancore) (Kreuger: c/2 von Travancore)
35 *Alcippe poioicephala brucei* Hume 17,9—21,3 × 14,1—16,1 (nach Baker)	20,0	15,0	—	—	2,40	—	Mittlere W-Küste Indiens, durch Zentralprovinzen bis Nieder-Bengalen
150 *Alcippe poioicephala fusca* Godwin-Austen u. *phayrei* Blyth 17,3—21,7 × 13,3—16,0 (nach Baker)	19,6	15,0	0,110	0,066	2,34	4,7%	Assam u. W-Burma von Chin Bergen bis S-Arakan
22 *Alcippe poioicephala haringtoniae* Hartert 17,5—20,3 × 14,0—15,3 (Baker)	18,7	14,9	—	—	2,20	—	NO-Ober-Burma u. Schan Staaten; NW-Thailand
30 *Alcippe poioicephala karenni* Robins. & Kloss 16,8—20,2 × 13,6—16,0 (nach Baker-Mackenzie)	18,8	14,6	—	—	2,14	—	SO-Burma (Karenni, Moulmein) u. SW-Thailand
30 *Alcippe poioicephala davisoni* Harington 17,3—20,0 × 13,5—15,5 (nach Baker, Cat. Brit. Mus.)	19,1	14,7	—	—	2,20	—	S-Tenasserim (Moulmein bis Mergui und Trang)
140 *Alcippe pyrrhoptera* (Bp.) 17,6—22,5 × 13,8—16,0 = 0,09—0,15 g (nach Hoogerwerf u. Hellebrekers & Hoogerwerf)	19,8	15,0	0,125	0,074	2,40	5,2%	Java (= *A. solitaria* Cab.; = *Pseudoalcippe*; = *Napothera*)
— *Alcippe peracensis peracensis* Sharpe (nach Nehrkorn)		(wie *Alcippe nipalensis nipalensis*)					Malakka (Perak)

	A	B	g	d	G	Rg	
32 *Alcippe morrisonia fraterculus* Rippon 17,4–19,7 × 13,2–15,1 = 0,09–0,10 g (nach Baker, Nehrkorn; 2 n. R. Kreuger, briefl.)	18,9	13,8	0,096	0,071	1,92	5,1%	Yünnan, O-Burma bis Tenasserim, N-Thailand, N-Laos (Kreuger: c/2 Schan Staaten)
31 *Alcippe morrisonia morrisonia* Swinhoe 17,5–21,0 × 13,2–15,2 = 0,09–0,11 g (nach Nehrkorn, Cat. Brit. Mus.; 3 nach R. Kreuger, briefl.)	19,2	14,6	0,099	0,064	2,05	4,8%	Taiwan
13 *Alcippe morrisonia hueti* David 18,5–20,3 × 14,0–15,2 = 0,10–0,12 g	19,2	14,8	0,108	0,067	2,23	4,8%	Anhwei, Fukien, Kwangtung
220 *Alcippe nipalensis nipalensis* (Hodgs.), *commoda* Ripley u. *stanfordi* Ticeh. 17,6–20,3 × 13,2–15,2 = 0,09–0,13 g	18,4	14,0	0,110	0,075	1,93	5,7%	*nipalensis:* Nepal, Sikkim, Assam, (im N bis Abor Berge, S des Brahmaputra bis Garo Berge) *commoda*: Assam (außer Gebiet von nipalensis) u. N-Burma *stanfordi*: Chin Berge, Arakan, (O-Bengalen?)
Alcippe abyssinica abyssinica (Rüpp.)							Abessinien, W-Kenia, NO-Tanganjika
2 20,5 × 16,0 u. 21,5 × 16,5 (nach von Erlanger)	21,0	16,2	—	—	2,95	—	(von Erlanger: Abessinien)
— 19,4–20,1 × 13,1–15,1 (nach Moreau)	19,9	14,1	—	—	2,12	—	(Moreau: Kilimandscharo) (= *Pseudoalcippe*)
2 *Alcippe atriceps* (Sharpe) 20,8 × 15,7; 20,4 × 15,5 (n. Serle)	20,6	15,6	—	—	2,67	—	Kamerun bis Uganda u. Ruanda-Urundi (Eier von Bamenda, Kamerun)
— *Lioptilus nigricapillus* (V.) (nach Roberts)	24,3	17,0	—	—	3,75	—	S-Afrika (früher bei Pycnonotidae)
12 *Crocias albonotatus* (Less.) 22,4–25,6 × 16,9–18,2 = 0,20–0,22 g (nach Hoogerwerf u. Hellebrekers & Hoogerwerf 1967	23,9	17,8	0,210	0,087	3,95	5,3%	Java (= *guttatus* T.; = *Laniellus leucogrammicus* Gadow)

	A	B	g	d	G	Rg	
30 *Heterophasia annectens annectens* (Blyth) 21,0—23,0×15,0—17,0 = 0,13—0,14 g (nach BAKER, NEHRKORN; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	21,9	15,5	0,135	0,074	2,70	5,1%	Sikkim, Assam, Manipur, Chin Berge, W-Yünnan (= *Lioptila*; = *Leioptila*) (Kreuger: 1/2 u. 1/1 von Assam)
52 *Heterophasia capistrata capistrata* (Vig.) 23,1—28,0×17,1—19,4 = 0,22 g (nach BAKER; 2 n. R. KREUGER, briefl.)	25,5	18,3	0,220	0,084	4,58	4,9%	NW-Himalaja (Hazara bis Garhwal) [= *Leioptila c. pallida* (Hart.)] (Kreuger: c/2 von Simla)
24 *Heterophasia capistrata nigriceps* (Hodgs.) 23,4—25,6×16,8—19,5 (nach HUME, BAKER, NEHRKORN, CAT. BRIT. MUS.)	24,4	18,3	—	—	4,35	—	O-Himalaja (Naini Tal bis Dafla Berge) (BAKER: *Leioptila c. capistrata*)
63 *Heterophasia gracilis* (McClell.) 21,3—24,5×17,0—18,0 = 0,16—0,20 g	23,0	17,7	0,180	0,078	3,85	4,7%	Assam (Berge S des Brahmaputra), Manipur u. Chin Berge, W-Yünnan (= *Leioptila*)
3 *Heterophasia melanoleuca melanoleuca* (Blyth) 23,1—24,8×16,7—17,2 (nach CAT. BRIT. MUS. u. DAVISON in BAKER)	23,9	17,0	—	—	3,70	—	Schan Staaten bis Tenasserim (Mulayit Gebirge) (= *Leioptila*)
1 *Heterophasia pulchella* (Godw.-Aust.) (nach BAKER 1932, S. 281)	23,8	17,9	—	—	4,09	—	Assam N u. S vom Brahmaputra, NO-Burma, W-Yünnan, SO-Tibet (bei BAKER: *Leioptila*)
7 *Heterophasia picaoides picaoides* (Hodgs.) [u. *cana* (Riley)?] 23,1—24,5×16,7—18,1 = 0,14—0,16 g (nach BAKER; 2 nach R. KREUGER, briefl.)	24,1	17,7	0,150	0,067	4,00	4,3%	*picaoides*: Nepal, Sikkim, Assam N vom Brahmaputra, NO-Burma (*cana*: Schan Staaten u. Karenni bis Tenasserim in Burma u. bis NW-Tonkin) (= *Sibia*) (Kreuger: c/2 von Assam)

	A	B	g	d	G	Rg	
104 *Yuhina castaniceps rufigenis* (Hume) u. *plumbeiceps* (Godw.-Aust.) 14,7—18,0 × 12,4—14,1 = 0,090—0,105 g (nach Baker, Nehrkorn; 4 n. R. Kreuger, briefl.)	16,6	13,3	0,093	0,069	1,57	5,4%	*rufigenis*: W-Bengalen (Darjeeling-Gebiet), Sikkim *plumbeiceps*: Assam (N u. O vom Brahmaputra), N-Burma, W-Yünnan (Kreuger: c/4 von Sikkim)
150 *Yuhina castaniceps castaniceps* (Moore) 15,0—18,0 × 12,3—14,2 = 0,070—0,095 g	16,6	13,5	0,085	0,067	1,60	5,3%	Assam bis Naga-und Lushai Berge (= *Staphida*)
20 *Yuhina castaniceps striata* (Blyth) 16,2—20,7 × 12,0—15,4 (nach Baker)	17,7	13,7		—	1,82	—	S-Schan Staat u. Karenni, Amherst-Gebiet in Tenasserim u. W-Thailand
60 *Yuhina castaniceps torqueola* (Swinhoe) 16,2—18,8 × 13,3—15,0 = 0,09—0,13 g	17,6	14,0	0,115	0,082	1,85	6,2%	O-Thailand bis Fukien (Eier aus W-Fukien)
6 *Yuhina castaniceps everetti* (Sharpe) 17,6—19,5 × 13,7—14,9 = 0,10—0,12 g	18,5	14,0	0,105	0,071	1,95	5,4%	N-Borneo (Sarawak)
66 *Yuhina bakeri* Rothschild 17,3—21,3 × 13,6—15,0 = 0,09—0,11 g	19,3	14,2	0,100	0,064	2,07	4,8%	Garhwal, Nepal, Sikkim, Bhutan bis O-Assam, Manipur u. Gebirge um Chittagong [= *Ixulus occipitalis* (Blyth) non *Yuhina occipitalis* Hodgson]
30 *Yuhina flavicollis flavicollis* Hodgs. 18,5—20,3 × 13,5—14,7 = 0,09—0,11 g	19,8	14,2	0,100	0,063	2,14	4,7%	Himalaja (Nepal u. Bhutan), O-Assam
66 *Yuhina flavicollis rouxi* (Oustalet) 18,5—21,3 × 13,8—15,0 = 0,10—0,11 g (nach Baker; 6 n. R. Kreuger, briefl.)	19,3	14,2	0,100	0,064	2,07	4,9%	Kachin Berge, O-Schan Staaten S-Assam, S-Chin Berge, Yünnan, NW-Tonkin (Baker: *Ixulus flavicollis harterti* Harington) (Kreuger: 2/3 aus Assam)
Yuhina gularis gularis Hodgs. [nach Baker u. Nehrkorn (Hume: 20,2 × 14,1)]	17,4	12,6			1,48		Nepal bis O-Assam, nördl. des Brahmaputra

	A	B	g	d	G	Rg	
60 *Yuhina diademata* Verreaux 19,6—21,8 × 14,2—15,7 (nach BAKER 1932, S. 302)	20,5	14,9	—	—	2,43	—	Burma, Yünnan, O-Tibet, Szetschwan, Kansu [bei BAKER: *Ixulus occipitalis* (Blyth)]
12 *Yuhina brunneiceps* Ogilvie-Grant 17,5—18,5 × 13,0—15,0 (nach YAMASHINA)	18,0	14,0	—	—	1,85	—	Taiwan
— *Yuhina nigrimenta nigrimenta* Blyth 16,0—17,3 × 12,0—12,7 (nach BAKER)	16,5	12,2	—	—	1,30	—	Himalaja (Garhwal bis Assam), Manipur, Chin Berge, N-Arakan
10 *Yuhina nigrimenta pallida* La Touche 15,3—18,0 × 12,2—13,5 (nach LA TOUCHE, 1932—1938, S. 79; CAT. BRIT. MUS., NEHRKORN)	17,0	12,8	—	—	1,50	—	China (Fukien)
20 *Yuhina xantholeuca xantholeuca* (Blyth) 15,2—19,8 × 12,0—14,0 = 0,080—0,115 g	16,7	12,6	0,085	0,070	1,40	6,0%	Nepal bis Assam, Burma, W-Thailand (bei BAKER: *Erpornis*)
— *Yuhina xantholeuca tyrannula* (Swinhoe)? 13,7—16,7 × 10,7—11,6 (nach HARTERT)	15,2	11,2	— (siehe Text)	—	1,00	—	NO-Thailand bis Yünnan u. Tonkin, Hainan (= *Herpornis*)
1 *Myzornis pyrrhoura* Blyth? (CAT. BRIT. MUS.)	17,2	12,7	— (siehe Text)	—	1,50	—	Nepal, Sikkim, Bhutan, SO-Tibet, NO-Burma, NW-Yünnan
— *Horizorhinus dohrni* (Hartl.)	25,0	16,0	—	—	3,35	—	Insel Principe (Golf von Guinea) (= *Cuphotornis*; = *Cuphornis*; bei DOHRN: *Alethe*)
— *Oxylabes madagascariensis* (Gmelin)			(siehe Text)				Madagaskar
— *Mystacornis crossleyi* (Grandidier) (nach HARTLAUB 1877)	20,7	16,5	—	—	3,00	—	(= *Nesobates*) Madagaskar
213 *Panurus biarmicus biarmicus* (L.) 14,0—19,6 × 12,8—15,0 = 0,095—0,135 g (75 nach TEN KATE aus HELLEBREKERS, Limosa 40, S. 122, 1967; 18 n. Sammlung De Vries aus EYKMAN u. a., De Nederlandsche Vogels, Bd. 1, Wageningen 1937, S. 202)	17,4	14,0	0,110	0,079	1,88	5,9%	England, Holland, NW-BRD, S-Frankreich, O-Spanien, Italien, Griechenland.

	A	B	g	d	G	Rg	
76 *Panurus biarmicus russicus* (Brehm) 15,5—19,3 × 13,0—15,2 = 0,105—0,135 g	17,5	14,1	0,113	0,080	1,87	6,0%	Galizien, Burgenland, Ungarn, Rumänien, S-Sowjetunion, Kleinasien, Iran, Turkestan bis Zaidam, Kukunor, O-Mandschurei
2 *Conostoma oemodium* Hodgson 27,8 × 20,4 und 28,1 × 20,8 (nach Baker 1932, S. 80)	28,0	20,6	—	—	6,35	—	Himalaja von Garhwal bis Bhutan, SO-Tibet, N-Assam, W-China (bei Baker: C. *aemodium*)
50 *Paradoxornis flavirostris* Gld. 19,8—23,1 × 14,9—17,1 (nach Baker u. Cat. Brit. Mus.)	21,9	16,2	0,136	0,064	3,05	4,5%	Nepal bis NO-Assam, Assam (Berge südl. des Brahmaputra) u. W-Burma (Chin Berge)
36 *Paradoxornis guttaticollis* David 20,6—24,1 × 15,5—16,5 = 0,13—0,16 g	22,2	16,4	0,145	0,070	3,17	4,6%	Assam S u. O vom Brahmaputra, O-Burma, N-Thailand bis W- u. S-China u. Tonkin
6 *Paradoxornis webbianus mantschuricus* (Tacz.) 15,0—16,0 × 12,2—12,8 (nach Taczanowski, Faune Orn. Sibér. Orient. 1, S. 451, 1891)	15,6	12,4	—	—	1,30	—	Ussurigegend u. Mandschurei (= *Suthora*)
6 *Paradoxornis webbianus webbianus* (Gould) 14,9—16,4 × 12,4—12,8 = 0,07—0,085 g	15,6	12,5	0,075	0,068	1,31	5,7%	O-China (Küstengebiet von Schanghai bis Tschekiang) (= *Suthora*)
85 *Paradoxornis webbianus suffusus* (Swinhoe) 15,2—18,8 × 12,1—13,5 = 0,065—0,092 g	16,2	12,6	0,079	0,068	1,38	5,7%	Schensi, Jangtse Tal außer dem O, Kiangsi, Fukien, Kwangtung (= *Suthora*)
48 *Paradoxornis webbianus bulomachus* (Swinhoe) 15,0—17,8 × 12,1—15,3 = 0,07—0,09 g [nach La Touche, Cat. Brit. Mus. (Holst); 6 n. R. Kreuger, briefl.]	16,4	13,3	0,082	0,082	1,55	6,0%	Taiwan (= *Suthora*) (Kreuger: 1/2 u. 1/4 von Formosa)

	A	B	g	d	G	Rg	
26 *Paradoxornis webbianus brunneus* (Anderson) 16,0—16,9 × 12,2—13,0 = 0,075—0,085 g	16,3	12,8	0,078	0,065	1,42	5,6%	Westl. Grenzgebiete von Yünnan, Kachin Berge ostwärts von Bhamo (O-Burma)
— *Paradoxornis alphonsianus alphonsianus* (Verreaux) [aus Hartert-Steinbacher (1932 bis 1938, S. 208) nach Weigold]	(von Weigold ohne Maße beschrieben)						Szetschwan (= *Suthora*)
22 *Paradoxornis nipalensis poliotis* (Blyth) 15,0—16,0 × 11,3—12,0 = 0,06—0,07 g	15,6	11,8	0,065	0,062	1,16	5,6%	Assam nördl. u. südl. des Brahmaputra von den Khasia- bis zu den Naga Bergen, NO-Burma, NW-Yünnan (= *Suthora*)
2 *Paradoxornis nipalensis feae* (Salvadori) 15,3 × 12,5; 16,0 × 12,5 (nach Baker)	15,6	12,5	—	—	1,30	—	S-Burma (Karenni, Fort Stedman), SW-Thailand
3 *Paradoxornis nipalensis morrisonianus* (Ogilvie-Grant) 15,0—16,0 × 11,8—12,0 (nach Yamashina & Yamada, Tori 10, 1938)	15,5	12,0	—	—	1,20	—	Taiwan
5 *Paradoxornis atrosuperciliaris atrosuperciliaris* (Godwin-Austen) 18,0—19,5 × 13,0—15,2 (nach Baker u. Nehrkoen)	18,5	13,8	—	—	1,88	—	N-Cachar (O-Assam), Schan Staaten (NO-Burma), Yünnan (= *Suthora*)
10 *Paradoxornis ruficeps ruficeps* Blyth 20,3—24,0 × 15,2—17,5 = 0,14—0,19 g	22,5	16,5	0,165	0,078	3,27	5,0%	Nepal, Sikkim, N-Assam (= *Psittiparus*; bei Nehrkorn: *Scaeorhynchus*)
50 *Paradoxornis ruficeps bakeri* (Hartert) 21,2—23,3 × 16,0—17,6 = 0,16—0,19 g	22,0	17,0	0,175	0,082	3,40	5,1%	Berge südl. des Brahmaputra (Assam), Chin Berge u. Zentral-Burma
6 *Paradoxornis gularis gularis* Gray 20,3—22,0 × 15,2—16,8 = 0,13—0,15 g	21,0	16,0	0,150	0,078	2,88	5,2%	Sikkim, Bhutan, O-Assam (Berge nördl. des Brahmaputra) (= *Psittiparus*)

	A	B	g	d	G	Rg	
39 *Paradoxornis gularis transfluvialis* (Hartert) (nach Baker und Schönwetter)	20,7	16,2	0,145	0,075	2,89	5,0%	Assam (Berge südl. des Brahmaputra), N- u. Zentral-Burma, NW-Thailand
5 *Paradoxornis heudei* David 18,0—18,8 × 14,2—14,5 (nach Lynes, Ibis 1914, S. 183)	18,3	14,4	—	-	2,05	—	Jangtse Tal in Kiangsu (Nanking, Chinkiang)
1 *Picathartes gymnocephalus* (T.) (Britisches Museum)	39,7	27,2	--		15,2	—	Sierra Leone bis Ghana u. Togo
			(siehe Text)				
26 *Picathartes oreas* Rchw. 36,8—45,0 × 25,9—29,9 = 0,88 g (Britisches Museum u. Serle)	40,8	27,3	0,88	0,133	15,9	5,5%	Kamerun

Familie Sylviidae, Grasmücken (Anhang: *Lamprolia*)

[Reihenfolge, da Band 11 der Check-list of birds of the world noch nicht erschienen ist, vom Herausgeber festgelegt, der Mr. M. A. TRAYLOR, Field-Museum, Chicago, für den brieflichen Hinweis (1972) dankt, daß die Check-list wohl ziemlich genau folgenden Werken folgen wird: Für die Paläarktis Ch. VAURIE. The birds of the Palearctic fauna. Passeriformes. London (Witherby), 1959, S. 220 bis 313, und für die afrikanischen Grasmücken C. M. N. WHITE, A check-list of the Ethiopian Muscicapidae (Sylviinae), in: Occ. Papers Nat. Mus. Southern Rhodesia, No. 24B, S. 399—430, 1960, und No. 26B, S. 653—738, 1962. *Ramphocaenus* und *Polioptila* nach PETERS 10, S. 443—455, 1964, bearbeitet von R. A. PAYNTER jr.]

Auch die Grasmücken werden seit E. HARTERT fast allgemein und in den eben erwähnten Werken ebenfalls als Unterfamilie der Muscicapidae oder als eine Reihe nicht vereinter Unterfamilien, nicht, wie hier, als selbständige Familie behandelt. Sie ist in fünf Unterfamilien zu gliedern, 1. die wenigen Mückenfänger, Polioptilinae, Gattungen *Ramphocaenus* und *Polioptila*, außer einigen Goldhähnchen die einzigen amerikanischen Vögel dieser Familie, 2. die Eigentlichen Grasmücken, Sylviinae, von *Tesia* bis *Parisoma*, 3. die vielleicht noch nicht am endgültigen Platz stehende Hylie, Hyliinae, 4. die Goldhähnchen, Regulinae, von *Regulus* bis *Lophobasileus*, und 5. die Südseegrasmücken, Malurinae, von *Todopsis* bis *Epthianura*. Angehängt ist der Fidschi-Samtvogel, *Lamprolia*, eine Gattung unsicherer Stellung.

Wieder haben die Namen seit 1910, als der Katalog von NEHRKORN, der sich nach der Hand-list of genera and species of birds von SHARPE, 1899—1912, richtete, erschien, starke Änderungen erfahren, was trotz eines für manchen Neuerer engen Gattungsbegriffes viele Zitate von Synonymen in der Verbreitungsspalte der Listen bedingt.

Von den Gattungen befanden sich bei NEHRKORN (1910) in anderen Familien (in der NEHRKORN-Folge; 1, 2, 4, 5 bezeichnen die oben angeführten Unterfamilien der Sylviidae):

1 *Ramphocaenus* bei den Formicariidae,
1 *Polioptila* bei den Muscicapidae,
5 *Smicrornis*, 5 *Gerygone*, 5 *Pseudogerygone* bei den Muscicapidae,
5 *Clitonyx* bei den Timaliidae,
2 *Cryptolopha*, 2 *Abrornis* bei den Timaliidae,
5 *Pycnoptilus*, 5 *Hylacola*, 5 *Calamanthus* bei den Timaliidae,
2 *Sphenoeacus*, 2 *Cinclorhamphus*, 2 *Bowdleria*, 2 *Drymochaera*, 2 *Ortygocichla* bei den Timaliidae,
5 *Crateroscelis* bei den Timaliidae,
2 *Tesia* bei den Timaliidae,
5 *Epthianura* bei den Turdidae,
5 *Aphelocephala*, 5 *Certhiparus* bei den Paridae,
4 *Regulus*, 4 *Leptopoecile* bei den Regulidae.

Daß soviele Gattungen, wozu noch seit 1910 oologisch bekannt gewordene und neu beschriebene kommen, den Sylviidae hinzugefügt wurden, ist auf die bessere Forschung an ehemaligen Timalien zurückzuführen. Trotzdem wundert man sich,

daß bei der nahen Verwandtschaft der Grasmücken mit Timalien, Fliegenschnäppern und Drosseln aus den Sylviidae, die Nehrkorn anführt, nur *Neomixis* als Timalie und *Agrobates*, d. h. *Erythropygia*, als Drosselvogel (Turdinae) gestrichen werden müssen.

Von den Gattungsnamen der Sylviidae und der oben angeführten, früher anderswo untergebrachten Vögel haben sich folgende geändert (2 bzw. 5 vor dem Namen bezeichnet die Zugehörigkeit zu den Unterfamilien Sylviinae bzw. Malurinae):

2 *Abrornis* wurde *Abroscopus*
2 *Acanthopneuste* — *Phylloscopus*
5 *Amytis* — *Amytornis*
2 *Arundinax* — *Phragamaticola*
2 *Burnesia* — *Prinia*
2 *Calamonastes* — *Camaroptera*
2 *Calamornis* — *Calamocichla*
5 *Certhiparus* — *Finschia*
2 *Chaetocercus* — *Chaetornis*
5 *Clitonyx* — *Mohoua*
2 *Cryptolopha* — *Seicercus*
5 *Drymochaera* — *Vitia*
2 *Drymodromus* — *Cisticola*
2 *Euprinodes* — *Apalis*
2 *Franklinia* — *Prinia*
5 *Hapolorhynchus* — *Gerygone*
2 *Horeites* wurde *Cettia*
2 *Horornis* — *Cettia*
2 *Iduna* — *Hippolais*
2 *Laticilla* — *Prinia*
2 *Melizophilus* — *Sylvia*
2 *Oreopneuste* — *Phylloscopus*
2 *Priniops* — *Prinia*
5 *Pseudogerygone* — *Gerygone*
2 *Reguloides* — *Phylloscopus*
5 *Sphenura* — *Dasyornis*
2 *Spiloptila* — *Prinia*
2 *Suya* — *Prinia*
2 *Urolais* — *Prinia*
5 *Xerophila* — *Aphelocephala*

Oologisch stellen die Sylviidae eine sehr uneinheitliche Familie dar, in der fast alle Färbungs- und Zeichnungstypen vertreten sind.

A. Einfarbige Eier (A, wenn abnorm oder selten so gefärbt; in Klammern Angaben, wenn anders getönt oder wenn schwach gezeichnet)

1. Einfarbig weiß: *Acrocephalus a. arundinaceus* A (rahmweiß bis fast weiß), *Chloropeta n. natalensis* A (oder mit rötlichem Schimmer). *Chl. n. massaica* A (rahmfarben), *Megalurus p. pryeri* (weißlich), *Sylvia nisoria* A (grauweiß), *Phylloscopus tytleri, affinis, fuscatus, magnirostris, trochiloides, nitidus, tenellipes, occipitalis, coronatus, ijimae, reguloides, davisoni, cantator, tririrgatus, Seicercus* (7 Arten, aber nicht *umbrorirens, laetus, ruficapillus*), *Cisticola lais monticola* A, *galactotes lugubris* A (mittelweiß, hell sandfarben), *r. robusta* A, *r. awemba* A, *r. angolensis* A, *n. natalensis* A, *f. fulvicapilla* A, *f. muelleri* A, *b. brunnescens* A, *juncidis perennia* A, *j. cisticola* A, *e. eximia* A. *Prinia hodgsoni* A, *Camaroptera lopezi alexanderi, brachyura bororensis, b. tincta* — *Hylia prasina* — *Origma solitaria* (zuweilen feine Punkte), *Crateroscelis nigrorufa* (fast ungefleckt), *Oreoscopus gutturalis* A, *Acanthiza inornata* A, *robustirostris* A, *uropygialis* A, *iredalei* A, *reguloides* A, *chrysorrhoa* A.

2. Einfarbig blau oder grün. Blau: *Cisticola c. cantans* (blauweiß), *chiniana victoria* (auch blauweiß), *ch. bodessa* (hellblau), *subruficapilla karasensis, lais monticola* A, *robusta ambigua* (hellblau), *c. cinereola* (blaßblau), *n. natalensis* A.

f. fulvicapilla A, *b. brunnescens* (auch blauweiß), *juncidis perennia* (blauweiß), *j. cisticola* (auch blauweiß), *j. malaya* A, *exilis lineocapilla* (dunkel), *Prinia hodgsoni* (blaßblau), *Eminia lepida* (blaßblau). — Grünlichblau, türkisblau: *Cisticola c. cantans* A, *robusta angolensis* u. *awemba*, *f. fulvicapilla* A, *Prinia subflava extensicauda*, *hodgsoni* A, *Camaroptera brachyura tincta* A, *b. sundevalli*. — Seegrün: *Cisticola r. robusta*.

3. Einfarbig rot oder braun. Rosa, graurosa: *Cettia c. cetti* A, *c. albiventris* A, *Locustella o. ochotensis* (manchmal schwarz geädert), *Phragamaticola aedon* (mit Schattenzone oder Haarliniennetz). — Ziegelrot, terrakott bis hell ockerrot, rostrot, purpurbraun, kastanienbraun, schokoladenbraun: *Urosphena p. pallidipes*, *p. osmastoni*, *Cettia diphone borealis*, *d. cantans*, *d. diphone*, *d. canturians*, *f. fortipes*, *f. davidiana*, *f. robustipes*, *major*, *flavolivacea*, *acanthizoides brunnescens*, *a. acanthizoides*, *a. concolor*, *b. brunnifrons*, *c. cetti*, *c. albiventris*, *Psamathia annae*, *Cisticola g. galactotes*, *g. lugubris* vom Bangweolo-See, *Prinia socialis*, *f. flaviventris*, *latrunculus*. — Olivgelbbraun: *Acrocephalus schoenobaenus* (scheinbar ungefleckt).

B. Weißgrundige, gefleckte Eier

4. Weiß, fein rötlich gefleckt: *Bradypterus th. thoracicus*, *th. kashmirensis*, *Locustella fasciolata*, *Achaetops pycnopygius*, *Chaetornis striatus*, *Cinclorhamphus mathewsi*, *Phylloscopus trochilus*, *collybita brehmii* A, *c. sindianus* A, *neglectus* A, *tytleri* A, *affinis* A, *p. pulchra*, *p. kangrae*, *i. inornatus*, *i. humei*, *subviridis*, *griseolus*, *fuscatus fuligiventer*, *armandii*, *borealis*, *ruficapillus minullus*, *Abroscopus schisticeps* A, *a. albigularis*, *a. fulvifacies*, *Orthotomus sutorius*, *s. sepium*, *atrogularis nitidus*, *a. atrogularis*, *Cisticola erythrops nyasa*, *cantans swanzii*, *lateralis antinorii*, *chiniana fortis*, *f. fulvicapilla*, *f. ruficapilla*, *f. angusticauda*, *f. muelleri*, *r. ruficeps*, *r. guinea*, *aridula lobito*, *a. kalahari*, *a. caligina*, *Scotocerca i. inquieta*, *i. striata*, *i. saharae*, *Sylvietta r. rufescens* u. andere Rassen A, *whytii jacksoni*. — *Regulus ignicapillus maderensis*, *Leptopoecile sophiae obscura*.

5. Weiß, grob rötlich gefleckt: *Cisticola erythrops nyasa*, *cantans muenzneri*, *lateralis vincenti*, *bulliens*, *aberrans bailundensis*, *brachyptera katonae*, *galactotes zalingeri*, *tinniens perpulla*, *n. natalensis*, *n. kapitensis*, *n. huambo*, *r. ruficeps*, *exilis tytleri*, *Prinia subflava inornata* A, *l. leucopogon* A, *b. bairdii* A, *hodgsoni*, *r. rufescens* A, *r. austeni* A, *r. cinereocapilla* A, — *Lophobasileus elegans*. — *Amytornis t. textilis*, *t. modestus*, *striatus whitei*, *str. barbatus*, *dorothea*, *Acanthornis magnus*, *Acanthiza chrysorrhoa* A, *Ashbyia lovensis*, *Epthianura albifrons*.

6. Weiß, fein braun gefleckt: *Locustella luscinioides*, *Acrocephalus concinens hokrae* A, *Chloropeta n. natalensis* A, *Phylloscopus bonelli orientalis*, *sibilatrix*, *borealis xanthrodryas*, *inornatus humei*, *proregulus*, *Phyllergates cucullatus coronatus*, *c. cucullatus*, *Orthotomus atrogularis chloronotus*, *a. frontalis*, *Cisticola* (meiste Arten), *Graminicola b. bengalensis*, *b. striata*, *Prinia atrogularis khasiana*, *polychroa criniger*, *p. assamica*, *b. burnesii* (Schnörkel), *Eremomela icteropygialis griseoflava*, *i. flavicrissalis*, *Eremomela atricollis*, *Sylvietta l. leucophrys*, *v. virens*, *w. whytii* (auch ockerfarbene Flecke), *w. nemorivaga*. — *Regulus calendula obscurus*. — *Todopsis wallacii*, *cyanocephala*, *Malurus cyaneus*, *amabilis*, *lamberti*, *melanocephalus cruentatus*, *Stipiturus ruficeps*, *mallee*, *Crateroscelis nigrorufa* (purpurgrau), *Amytornis s. striatus*, *Dasyornis brachypterus*.

7. Weiß, scharf braun gefleckt: *Bebrornis rodericanus* (Wischer), *Megalurus p. palustris, Cisticola galactotes amphiplecta* A, *juncidis tinnabulans, j. bruniceps. e. exilis* A, *e. tytleri* A, *Prinia m. maculosa* A, *subflava tenella* (Haarlinien), *Parisoma s. subcaeruleum, s. cinerascens.* — *Regulus regulus azoricus, r. inermis, r. himalayensis.* — *Malurus melanotus, elegans, Dasyornis brachypterus.*

8. Weiß, anders gefleckt. Fein schwarz: *Phylloscopus collybita.* — Grauschwärzlich: *Sylvia mystacea, Sylvietta ruficapilla chubbi.* — *Leptopoecile s. sophiae.* — Dunkel: *Sylvietta b. brachyura.* — Grünlichbraun, olivbraun: *Eremomela icteropygialis griseoflava. Sylvietta brachyura leucopsis, r. rufescens* u. Nachbarn, *isabellina.* — Bläulich: *Eremomela icteropygialis flavicrissalis.* — Lila: *Eremomela u. usticollis.*

9. Weißlich, mattweiß, trübweiß, milchweiß, grauweiß, blaß steinfarben, bläßgrau, Zeichnung braun, auch rötlich: *Locustella c. certhiola, ochotensis pleskei, bistrigiceps* A, *scirpaceus, stentoreus australis, a. arundinaceus* A, *a. griseldis, luscinia syrinx, Calamocichla r. rufescens, gracilirostris leptorhyncha, g. gracilirostris, g. zuluensis, Sylvia h. hortensis* (auch Kritzel), *nana, b. borin, a. atricapilla, melanocephala melanothorax, c. cantillans, sarda* A, *Herbivocula schwarzi, Seicercus l. laetus, Prinia gracilis natronensis, g. gracilis, g. deltae, g. palaestinae, subflava blythii, flaviventris sonitans, burnesii cinerascens* A, *hodgsoni, buchanani, Camaroptera brachyura olivacea, s. simplex, Hyliota flavigaster barbozae, Parisoma layardi, b. böhmi, lugens jacksoni. Locustella fluviatilis* (graulich), *Lusciniola melanopogon, Mohoua ochrocephala*(auch graue Strichel). — Zeichnung grau oder schwarz: *Acrocephalus paludicola, dumetorum, scirpaceus, stentoreus brunnescens, st. amyae, Calamocichla newtoni, Sphenoeacus afer, Sylvia n. nisoria* A, *c. communis. Bathmocercus cerviniventris vulpinus, Ortygocichla rubiginosa, Bowdleria rufescens.* — Fleckung rote Kleckse: *Phylloscopus trochilus* A, *umbrovirens, Orthotomus sutorius* A, *atrogularis nitidus* A, *Cisticola cantans belli, c. pictipennis.*

C. Rahmfarbener, grünlicher, bläulicher, rötlicher, bräunlicher Grund

10. Rahmfarbener bis fleischfarbener und blaß bräunlicher Grund. Feine bräunliche Fleckung: *Ramphocaenus melanurus.* — *Bradypterus baboecala, palliseri* (auch Haarstriche), *Acrocephalus stentoreus brunnescens, st. amyae, Calamocichla g. gracilirostris, g. leptorhynchus, g. zuluensis, Chloropeta natalensis massaica, n. similis, Sylvia nana, curruca, minula, althaea, c. communis. consipicillata, c. orbitalis. sarda. Graminicola b. bengalensis, b. striata. Prinia gracilis natronensis, g. gracilis, g. deltae, g. palaestinae, m. maculosa* (rosa rahmfarben), *flavicans, pectoralis ocularius, clamans, s. subflava, s. tenella, s. graueri, s. herberti, polychroa criniger, p. assamica, sylvatica gangetica, s. sylvatica, s. valida. Hyliota australis inornata.* — *Regulus r. regulus* (lehmfarben), *r. himalayensis, r. tristis, r. anglorum, ignicapillus teneriffae, calendula cinerascens, c. calendula, s. satrapa, s. olivacea.* — *Todopsis wallacii, cyanocephala, Malurus. Crateroscelis murina* (schwärzliche Haarzüge), *Dasyornis b. brachypterus, Acanthiza* (mehrere Arten), *Aphelocephala nigrocincta, Mohoua ochrocephala.* — Braun gewölkt: *Sylvietta d. denti.* — Fuchsig rostrot gefleckt: *Regulus i. ignicapillus.* — Nur graue Unterflecke: *Sylvia nisoria, Sphenoeacus afer.*

11. Rahmfarbener Grund. Flecke rot bis rosa: *Tesia cyaniventer* (bis einfarbig rötlichfleischfarben), *Oligura castaneocoronata, Cisticola hunteri chubbi* A, *Prinia burnesii* A.

12. Grünlichweiß bis blaßgrün. Zeichnung fein braun bis braunrot: *Rhopophilus pekinensis, Sylvia hortensis crassirostris, h. hortensis, nana, c. cantillans* u. andre Rassen, *undata dartfordi, u. undata, Orthotomus s. sutorius* A, *atrigularis nitidus* A, *Cisticola e. erythrops* (braunrot), *e. sylvia* (braunrot), *e. nyasa* (braunrot), *cantans pictipennis* (rotbraun), *c. muenzneri* A, *anonyma, chiniana bodessa* (violettrötlich), *t. tinniens, t. perpulla, t. oreophila, r. robusta* A, *r. ambigua* A, *b. brachyptera, b. isabellina* (rostrot), *juncidis cisticola* A, *j. perennia, juncidis terrestris, textrix major, b. brunnescens* A, *a. ayresii, Graminicola b. bengalensis, Prinia gracilis irakensis, g. lepida* (rötlich), *g. stevensi, substriata, somalica erlangeri, b. bairdi, a. atrogularis, a. khasiana, a, superciliaris* (rote Zeichnung), *p. polychroa* (rostfarben), *familiaris olivacea* (lehmfarbig), *b. burnesii, b. cinerascens, Apalis p. pulchra* (gelb bis rotbraun), *chariessa macphersoni* (gelbbraun), *flavida flaviventris, f. flavida, f. golzi* (alle blaßbraune oder gelbbraune Blattern), *melanocephala fuliginosa, rufifrons erlangeri, pulchella* (braun, sonst alle *Apalis* gelbbraun bis blaßbraun), *Camaroptera s. simplex* (lehmbraun), *fasciolata*. — Zeichnung grob braun bis rostrot: *Acrocephalus agricola brevipennis, concinens stevensi, a. arundinaceus, a. orientalis* A, *familiaris, luscinia rehsi, Sylvia hortensis crassirostris, c. curruca* (ev. schwärzliche Punkte) *minula, althaea, Cisticola f. fulvicapilla* (auch rostrot), *Prinia sylvatica gangetica, s. sylvatica, s. valida*. — Abweichend: *Acrocephalus palustris* (hellgrünlichgrau mit olivgrünbraunen Blattern), *Prinia subflava blythi* (blaß graugrünlich, braune Flatschen). — Fleckung schwarz (auch grau): *Rhopophilus pekinensis alboscapularis, Acrocephalus concinens hokrae, c. haringtoni, stentoreus brunnescens, st. amyae, Calamocichla r. rufescens, newtoni, Cisticola exilis, cherina*.

13. Grün. Braune Frickel: *Prinia polychroa assamica*. — Olivgrüne Fleckung: *Acrocephalus bistrigiceps, palustris, scirpaceus* (selten Haarstriche), *b. baeticatus, b. cinnamomeus, b. suahelicus, st. stentoreus, st. australis, Sylvia nana deserti, c. communis, melanocephala melanothorax* A, *deserticola, s. sarda* u. Verwandte, *Prinia flavicans* (purpurbraune bis schwarze Blattern). — Rotbraune Fleckung: *Prinia subflava pallescens, s. affinis*. — Gelbbraune Wölkung auf gelbgrünem Grund: *Prinia erythroptera kirbyi, p. polychroa, sylvatica*.

14. Blaß blaugrün bis blaugrün. Fleckung rötlich: *Cisticola e. erythrops, e. nyasa* (braune Fleckung), *anonyma* (braun), *hunteri discolor* (braun), *h. chubbi* (braun), *Prinia p. pectoralis, subflava tenella* (meist mit Haarlinien), *s. immutabilis, s. graueri, b. bairdii, Apalis j. jacksoni*.

15. Bläulichweißer oder hellblauer Grund. Zeichnung olivgrün: *Acrocephalus b. baeticatus, b. cinnamomeus, b. suahelicus*. — Punktierung dunkelbraun: *Acrocephalus a. arundinaceus, a. orientalis, Sylvia nana, h. hortensis, Cisticola chiniana humilis*. — Fleckung braun: *Polioptila*. — *Acrocephalus a. arundinaceus, stentoreus meyeri, st. australis, Sylvia n. nana, Cisticola cantans muenzneri* A, *r. rufilata* A, *subruficapilla jamesi, s. karasensis, l. lais, l. nambo, l. monticola, n. natalensis, n. strangei, cinereola cinereola, rufa* A, *textrix textrix, brunnescens brunnescens, b. nakuruensis, b. hindii, b. egregia, c. cinnamomea, juncidis cisticola* A, *j. uropygialis, j. leanjeri, Prinia subflava inornata, s. burmanica, a. atrogularis, a. khasiana, a. super-*

ciliaris, hodgsoni, c. cinereocapilla, r. rufescens, r. austeni, Camaroptera superciliaris willoughbyi, f. fasciolata, brachyura bororensis, b. tincta, Eremomela p. pusilla. — Rotbraune Blattern: *Cisticola erythrops sylvia, exilis lineocapilla, e. exilis, e. tytleri, Prinia substriata, flavicans* (Haarlinien), *subflava formosa, s. blythi.* — Rötliche Fleckung: *Orthotomus s. sutorius, s. longicauda, atrogularis nitidus, atrog. atrogularis, sericeus ruficeps, Cisticola ch. chiniana, t. tinniens, lais semifasciata, cantans cantans, c. pictipennis, woosnami schusteri, w. lufira, f. fulvicapilla, b. brachyptera, hunteri chubbi* (verloschen), *r. robusta, r. awemba, r. angolensis* A, *a. ayresii* A, *Prinia subflava immutabilis* (Linien), *Apalis c. cinerea, Eminia lepida* A, *Euryptila subcinnamomea* (lila Punkte), *Eremomela u. usticollis* (lila), *scotops* (lila), *gregalis, Sylvietta virens baraka.* — Rötliche Blattern: *Apalis th. thoracica, Hypergerus atriceps* (auch violette).

16. Grünlichblau, türkisblau, blau. Fleckung fein, braun bis schwarz: *Cisticola anonyma, a. aberrans, njombe, ch. chiniana, ch. campestris, ch. fortis, s. subruficapilla, lais semifasciata, tinniens perpulla, robusta ambigua, r. nuchalis, f. fulvicapilla* A, *f. muelleri, r. ruficeps, b. brachyptera, b. katonae, b. loanda, natalensis strangei, Prinia polychroa assamica, sylvatica* (3 Rassen) (gewölkt), *hodgsoni* A, *Apalis ruddi, Camaroptera stierlingi irwini, f. fasciolata, brachyura kirki* A, *b. sharpei, chl. chloronota.* — Fleckung grob braun bis schwarz: *Cisticola exilis lineocapilla* (schön blau), *e. exilis* (schön blau), *e. tytleri, Prinia m. maculosa* (Haarlinien), *m. hypoxantha, s. substriata, subflava extensicauda* (mit Linien). — Fleckung rötlich: *Cisticola erythrops nyasa, c. cantans* A, *bulliens, aberrans minor, chiniana procera, ch. ukamba, rufilata ansorgei, nana, rufa, dambo kasai, d. dambo, Prinia gracilis lepida, Prinia l. leucopogon* A (schokoladenrötliche Flatschen), *Apalis thoracica spelonkensis, th. murina* (beide mit Flatschen), *b. binotata, Eremomela scotops* A (lila gefleckt). — Oft Gürtel brauner Flecken: *Prinia molleri.*

17. Rosaweiß, nelkenrötlichweiß, blaßrosa, rosa rahmfarben, rötlich rahmfarben, graurosa. Feine braune Fleckung: *Tesia superciliaris, Bradypterus barratti, l. luteoventris, Schoenicola, Locustella fluviatilis, n. naevia, n. straminea, lanceolata, Hippolais languida, p. pallida, p. opaca, Nesillas typica lantzi* (meist Linien), *Megalurus timoriensis alisteri, gramineus, Sylvia c. cantillans* u. Verwandte A, *Orthotomus s. sutorius, s. longicauda, sericeus ruficeps, Phyllergatus cucullatus, Abroscopus s. superciliaris, s. schwaneri, s. vordermani, schisticeps, albogularis, Tickellia hodgsoni, Cisticola galactotes haematocephala, g. amphilecta, p. pipiens, p. congo, Prinia polychroa assamica, p. cooki, Hyliota australis inornata.* — *Aphelocephala, Finschia, Mohoua.* — Grobe braune Zeichnung: *Bradypterus baboecala centralis, Nesillas aldabranus, Prinia m. maculosa* A, *suflava harterti* (lachsfarben), *somalica erlangeri, hodgsoni.* — Zeichnung grau u. purpurn: *Bradypterus cinnamomeus nyassae.* — Feine rote Fleckung: *Bradypterus vittorini, thoracicus przevalskii, m. major* (fast einfarbig), *t. tacsanowskius, t. netrix, Acrocephalus dumetorum* (auch gewölkt), *Chloropeta n. natalensis, n. major, Chaetornis striatus, Thamnornis chloropetoides?, Megalurus timoriensis macrurus* (fast einfarbig), *t. tweeddalei* (auch violettgraue Zeichnung), *t. interscapularis, Cinclorhamphus ruralis, mathewsi, Erannornis carteri, Bowdleria punctata, Seicercus ruficapillus, Cisticola galactotes suahelica, galactotes zalingei, f. fulvicapilla* A, *Scotocerca i. inquieta, i. striata* A, *Prinia subflava blanfordi* (Blattern), *Hyliota australis inornata.* — *Lamprolia victoriae.*

18. Sattere Rottöne. Ziegelrot, terrakott. Rotbraune Zeichnung: *Cettia diphone borealis* (gewölkt), *Nesillas t. typica, t. lantzi, Megalurus timoriensis interscapularis* (purpurne Unterflecke), *Cisticola galactotes lugubris, g. nyansae, g. suahelica, g. luapula, carruthersi.* — Rosaroter Grund. Braun u. schwarz gefleckt: *Hippolais icterina, polyglotta, olivetorum, c. caligata* (selten Strichel oder Fäden). — Blaß rötlichgelber Grund. Zeichnung rot: *Urosphena squameiceps.* — Rosagrauer Grund. Braun u. schwarz gepunktet: *Hippolais caligata rama.* — Blaß rotbraun bis purpurbräunlich, lila gefleckt: *Melocichla m. mentalis, m. orientalis.* — Schokoladen- und purpurbraun: *Cettia fortipes pallidus* (schattig verdunkelt), *f. fortipes* (ebenso). — Bräunlichlila mit dunklerer Zone: *Locustella c. certhiola.* — Rosabraun, braun gefleckt: *Smicrornis.*

19. Brauner Grund. Grau (oder braun) gefleckt: *Calamanthus* (braun), *Hylacola, Pycnoptilus, Pyrrholaemus* (mit grünlichem Ton, meist einfarbig?), *Sericornis citreogularis, levigaster* (braune Fleckung), *Crateroscelis* (fast einfarbig) — Rotbraun, braun gefleckt: *Calamanthus* (meist einfarbig), *Chthonicola* (dunklere Zone), *Sericornis beccarii minimus, f. frontalis* (auch Kritzel und Linien), *humilis.* — Olivbraun. Braun gefleckt: *Sylvia rueppelli, Prinia subflava pallescens.* — Hell- oder grünlichbraun. Braune Blattern oder Zone: *Stenostira scita.*

Im Gegensatz zu den Drosseln mit ihren vielen einfarbig blauen Eier kommen solche in der Regel bei den Sylviiden überhaupt nicht vor, sondern nur als gelegentliche Varietäten gefleckter Eier und zwar nur bei *Cisticola, Prinia* (vor allem der früheren *Fanklinia*) sowie bei *Camaroptera brachyura.*

Abgesehen von den Arten mit einfarbig weißen, den seltenen mit bläulichen und den durchaus regulären mit rötlichen, besonders braunroten Eiern, zeigen bei mehreren Gattungen die Eier eine erhebliche Variation im Aussehen innerhalb der einzelnen Gattung (*Cisticola, Sylvia, Prinia* einschließlich *Burnesia*) und selbst bei manchen Rassen (von *Cisticola juncidis, cantans* und *galactotes* sowie von *Prinia gracilis*). Trotzdem sind viele Eier für ihre Art charakteristisch, also gut kenntlich. Ziemlich einheitlichen Charakters sind die Eier der Rohrsänger (*Acrocephalus*), aber in zwei Gruppen, grünliche und bräunliche Typen, getrennt. Die artenreiche Gattung *Sylvia* umfaßt im wesentlichen Eier, die auf weißem bis rahmfarbenem Grund olivbraun und grau mehr oder weniger reich gefleckt, geblattert oder marmoriert und wie bei der vorigen Gattung normalerweise niemals ungefleckt sind.

Auch an auffallenden Erscheinungen fehlt es nicht, von denen einige herausgehoben seien: *Sylvia nisoria* zeigt überwiegend verloschene graue Unterflecke, seltener hellbraune Oberflecke. *Hippolais* hat einen sonst nicht häufigen rosafarbenen Grund. Bei *Chthonicola* und *Cettia cetti* ist dieser terrakottrot, bei ihren asiatischen Verwandten mehr leuchtend kastanienbraunrot, bei manchen *Prinia*-(früheren *Burnesia*-) Arten mahagoni- bis fuchsrot, bei diesen vier Gruppen praktisch einfarbig. Mehrere *Prinia*-Arten sind ausgezeichnet durch für so kleine Eier sehr große rundliche bis flatschige Flecke, *Phragamaticola* durch eine Zeichnung netzartig verbundener feinster Fäden, *Sericornis* durch eine für ihre Größe sehr dünne Schale, was auch für eine Reihe anderer Arten gilt.

Oologisch stehen folgende Gattungen einander nahe: *Phylloscopus, Orthotomus, Phyllergates, Cisticola,* „*Franklinia*" in der Gattung *Prinia, Apalis, Camaroptera* und *Acanthiza.* Sie haben auf meist weißem, machmal blaßblauem Grund mehr oder weniger dichte, zarte braune bis schwärzliche Punkte oder feine bis gröbere

Fleckchen, die oft nach oben sich häufen. Bei *Cisticola* und *Acanthiza* sind auch ungefleckte Stücke nicht selten.

Die Mannigfaltigkeit geht in dieser Familie so weit, daß sie nicht durch wenige Sätze zu umschreiben, sondern nur aus der obigen Übersicht der 19 Typen und aus den folgenden Einzelbeschreibungen zu ersehen ist, in denen überdies auf Ähnlichkeiten mit Eiern aus anderen Familien hingewiesen wird. Gestalt, Korn und Poren bieten das auch sonst gewöhnliche Bild. Von einem etwas abweichenden Korn wird bei *Nesillas* und *Hippolais* berichtet. Ungewöhnlichen Höchstglanz weisen die Eier der asiatischen *Urosphena*- und *Cettia*-Arten, einiger *Cisticola* und mancher *Prinia* (*„Burnesia“*) auf.

Die Weibchengewichte der folgenden Tabelle wurden Arbeiten von Heinroth (1922), Schlegel (1925), Groebbels & Moebert (1927), Niethammer (1937), Meise (1937), Hoesch & Niethammer (1940), Ripley & Rabor (1958), Haverschmidt (1958), Berndt/Meise (1962), Eisentraut (1963), Ripley (1964), Gilliard & Lecroy (1966, 1967), Serventy & Whittell (1967), Netschaew, Vögel der südlichen Kurileninseln, Leningrad, 1969 (russisch), R. J. Dorsett (Bull. Brit. Orn. Club 90, S. 52, 1970), P. R. Colston (ebenda 92, S. 116, 1972), Piechocki (1972), Dolguschin u. a. (1972, S. 221) und Dean (Bull. Brit. Orn. Club 94, S, 170–172, 1974) sowie zahlreichen Etiketten im Zoologischen Museum Hamburg entnommen.

♀ Gew. g	Name	RG
42,0	*Megalurus palustris*	8,1%
39,5	*Ortygocichla rubiginosa*	8,6%
29,5	*Megalurus timoriensis macrurus*	10,8%
29,5	*Acrocephalus a. arundinaceus*	10,7%
28,5	*Cinclorhamphus cruralis*	12,7%
28,0	*Achaetops pycnopygius*	6,9%
28,0	*Phragamaticola a. aedon*	10,7%
26,0	*Sylvia nisoria*	9,1%
20,0	*Sylvia b. borin*	11,2%
20,0	*Sylvia a. atricapilla*	11,0%
19,5	*Locustella fluviatilis*	12,1%
19,0	*Eminia lepida*	9,3%
18,4	*Bradypterus cinnamomeus*	14,9%
18,0	*Calamocichla r. rufescens*	11,7%
18,0	*Locustella luscinioides*	11,5%
17,9	*Locustella o. ochotensis*	12,3%
17,0	*Acrocephalus stentoreus australis*	12,8%
17,0	*Sericornis n. nouhuysi*	19,0%
17,0	*Crateroscelis m. murina*	21,0%
16,0	*Bathmocercus cerviniventris vulpinus*	10,0%
15,0	*Sylvia commun isicterops*	12,1%
15,0	*Bradypterus barretti*	15,1%
14,5	*Locustella n. naevia*	12,0%
14,3	*Cisticola bulliens*	8,5%
14,1	*Prinia b. bairdii*	10,6%
14,0	*Sylvia c. communis*	12,6%
14,0	*Sylvia rueppelli*	12,6%
13,0	*Acrocephalus scirpaceus*	13,5%
13,0	*Parisoma subcaeruleum cinerascens*	13,8%
13,0	*Herbivocula schwarzi*	12,5%
12,7	*Hippolais icterina*	13,4%
12,5	*Cisticola anonyma*	10,8%
12,5	*Todopsis cyanocephalus*	10,8%
12,5	*Cisticola chiniana frater*	11,8%
12,5	*Acrocephalus paludicola*	11,5%
12,5	*Sylvietta rufescens*	12,0%
12,5	*Acrocephalus schoenobaenus*	13,2%
12,5	*Acrocephalus palustris*	14,8%
12,2	*Cettia diphone sakhaliensis*	13,6%
12,0	*Hippolais polyglotta*	10,6%
12,0	*Prinia leucopogon*	11,1%
12,0	*Sylvia c. curruca*	11,7%
12,0	*Cisticola r. rufilata*	11,7%

♀ Gew. g	Name	RG	♀ Gew. g	Name	RG
12,0	*Hyliota flavigaster*	12,0%	8,3	*Ramphocaenus melanurus albiventris*	13,7%
12,0	*Parisoma layardi*	14,1%	8,2	*Prinia flavicans*	13,7%
12,0	*Hylia prasina*	16,5%	8,1	*Orthotomus atrogularis frontalis*	12,4%
11,5	*Camaroptera lopezi alexanderi*	11,8%	8,0	*Leptopoecile s. sophiae*	12,5%
11,3	*Urosphena s. squamiceps*	12,8%	8,0	*Phylloscopus b. borealis*	16,5%
11,2	*Cisticola bulliens*	10,9%	8,0	*Phylloscopus c. collybita*	14,1%
11,1	*Locustella lanceolata*	14,4%	8,0	*Phylloscopus griseolus*	16,6%
11,0	*Cisticola chiniana procera*	12,3%	7,8	*Gerygone palpebrosa*	16,7%
11,0	*Cettia c. cetti*	16,4%	7,5	*Eremomela i. ictero-pygialis*	13,3%
10,2	*Cisticola njombe*	13,9%	7,5	*Prinia maculosa*	13,3%
10,0	*Hippolais pallida elaeica*	15,4%	7,2	*Phylloscopus i. inornatus*	12,6%
10,0	*Camaroptera brevicaudata tincta*	11,2%	7,0	*Phylloscopus trochiloides viridanus*	15,4%
10,0	*Phylloscopus sibilatrix*	13,2%	7,0	*Phylloscopus b. bonelli*	17,1%
10,0	*Sylvia n. nana*	11,8%	7,0	*Phylloscopus i. inornatus*	13,0%
10,0	*Acrocephalus agricola brevipennis*	14,7%	7,0	*Orthotomus sutorius guzurata*	18,2%
10,0	*Acrocephalus baeticatus*	15,8%	6,5	*Stenostira scita*	15,7%
9,7	*Phylloscopus f. fuscatus*	13,6%	6,2	*Cistcola brachyptera loanda*	17,1%
9,4	*Camaroptera chloronota*	15,2%	6,0	*Phylloscopus reguloides kaschmirensis*	19,5%
9,0	*Prinia substriata*	12,8%	5,5	*Regulus r. regulus*	13,5%
9,0	*Phylloscopus trochilus fitis*	13,1%	5,4	*Regulus regulus japonensis*	13,7%
9,0	*Phylloscopus trochilus trochilus*	13,4%	5,3	*Regulus i. ignicapillus*	13,8%
9,0	*Cisticola subruficapilla karasensis*	13,9%	5,1	*Phyllergates cucullatus*	22,0%
8,6	*Phylloscopus tenellipes*	13,9%	5,0	*Cisticola juncidis tinnabulans*	19,7%
8,5	*Phylloscopus trivirgatus guilianettii*	14,1%	5,0	*Cisticola juncidis cursitans*	20,8%
8,5	*Apalis f. flavida*	10,6%	5,0	*Phylloscopus affinis*	22,8%
8,5	*Cisticola e. exilis*	11,3%	5,0	*Phylloscopus xanthoschistos albospecularis*	25,4%
8,5	*Prinia clamans*	12,8%			
8,4	*Cisticola brachyptera (?loanda)*	13,0%			

Der Durchschnitt für diese Relativen Eigewichte beträgt 13,5%, der niedrigste Wert (da *Achaetops* mit 6,9% nicht berücksichtigt ist, siehe Text) 8,1, der höchste 25,4%; doch sind die einzelnen Zahlen wegen der meist geringen Zahl der Weibchen, die einige Male sogar einer anderen Rasse als der Eierproduzent angehören, sicher nicht endgültig. RG ist bei den Grasmücken (Sylviidae) größer als bei den Drosseln (Turdidae) mit 10,9% und den Timalien mit 11,8%. Das gilt aber nicht, wenn man die RG-Werte der Arten des gemeinsamen Bereichs der Weibchengewichte, 10 bis 43 g, vergleicht; für 48 Drosselarten dieses Bereichs ergeben sich

12,2, für 59 Grasmücken 12,4%. Der Familienunterschied im RG beruht darauf, daß es bei den Grasmücken so viele Vögel gibt, die unter 10 g wiegen und, wie üblich, relativ viel größere Eier als die schwereren Verwandten legen.

Ramphocaenus melanurus rufiventris. Nehrkorns einziges Ei hat nur wenige, fast unsichtbare, winzige braune Punkte am stumpfen Ende auf gelblich rahmfarbenem Grund. — *k* = 1,33.

Ramphocaenus melanurus trinitatis. C. F. Belcher beschrieb (Ool. Rec. 12, S. 36, 1932) das tiefnapfige Moos- und Grasnest sowie die Eier, die auf rahmfarbenem Grund ziemlich gleichmäßig verteilte, kleine Spritzer in verschiedenen braunen Tönen, z. T. in lockerem Kranz, tragen. Nest und Ei sprechen nach Belcher für die Verschiebung von *Ramphocaenus* aus den Formicariidae, also aus der Unterordnung Schreivögel, in die Sylviidae, eine Singvogelfamilie. — k = 1,35. (Taf. 7, Fig. 1.)

Ramphocaenus melanurus albiventris. Die Eier meiner Sammlung zeigen auf weißem, glanzlosem Grund kleine und etwas größere, unregelmäßig geformte und ungleichmäßig verteilte Fleckchen in Dunkelpurpurbraun und Blaugrau, die ersten zum Teil mit weinroter Penumbra, dazwischen auch einige weinrote Flecke, die sich teilweise überdecken. Da die fast bläulichen Unterflecke deutlich hervortreten, ergibt sich ein schöner, buntscheckiger Eindruck. — k = 1,34.

Ramphocaenus melanurus austerus. Nach Pinto (Papéis evulsos Zool. Secr. Agricultura 11, S. 201, 1953) geblichweiß mit rötlich kastanienfarbenen Klecksen und Kritzeln, die von blasseren graubläulichen Fleckchen überlagert sind und am stumpfen Eiende dichter stehen, ohne einen deutlichen Kranz zu bilden. — k = 1,38.

Ramphocaenus melanurus melanurus. Nach von Ihering (Rev. Mus. Paulista 5, S. 300, 1902) gelblichweiß mit zahlreichen Punkten, Fleckchen und Linienzügen in Grau und Rosa, die am dicken Ende kappenförmig zusammenstehen. Nehrkorn aber nennt die Eier fein lilagrau und purpurgraurot gefleckt und punktiert, wie Zwergeier von *Thamnophilus doliatus.* — k = 1,35.

Polioptila caerulea. Diese und alle anderen Arten der Gattung besitzen ununterscheidbare, nur in der Größe ein wenig verschiedene Eier. Der in den Sammlungen meist ausbleichende, bläulichweiße Grund ist teils wenig dicht, ziemlich gleichmäßig mit kleinen, oben etwas größeren, scharf markierten Fleckchen hell- und tiefbrauner Farbe besetzt, teils dichter in Kranzform, dazwischen zuweilen einzelne unauffällige graue Unterfleckchen. Die Schale ist breitoval (k = 1,21—1,34) mit einem Durchschnittswert von k = 1,28. Sie scheint weiß bis grünlichweiß durch. (Taf. 7, Fig. 2: *Polioptila melanura californica.*)

Tesia cyaniventer (= *Oligura*). Stumpf- bis spitzoval (k = 1,35), mäßig oder noch weniger glänzend. Der rötlichfleischfarbene Grund, bald heller, bald dunkler, ist überall gleichmäßig und recht dicht mit sehr zarten Frickeln gelblichlachsroter oder hellrostbrauner Farbe besetzt, die auch mehr nach oben hin gedrängt stehen können und oft zu fast völliger Einfarbigkeit zusammenfließen. Dadurch ent-

steht dann ein dunklerer, fuchsiger bis terrakottfarbener Gesamteindruck, oft mit noch dunklerer Kappe am Pol. Nur zuweilen steht die Zeichnung etwa lockerer und ist dann gröber.

Tesia superciliaris. Auch diese weit entfernt wohnende Art legt in der Hauptsache weiße bis rosa, purpurn bis hell lachsfarben getönte Eier mit hell- bis dunkler terrakottbraunen, schwach abgesetzten, unregelmäßig geformten Fleckchen, Spritzern oder (seltener) Stricheln. Die Zeichnung bedeckt fast die ganze Oberfläche. Die purpurnen oder lilagrauen Unterflecke treten am stärksten in einer undeutlich abgesetzten Kappe oder Ringzone am stumpfen Ende auf, wodurch diese Gegend purpurn überflogen wirkt. Die Extreme: rotbraune Fleckung auf weißem Grund, besonders oben, bzw. überall verteilte dunkler lachsfarbene Fleckung und Wölkung auf lachsfarbenem Grund, stellen zwei recht verschiedene Typen dar [Hellebrekers & Hoogerwerf, Zool. Verhandel. (Leiden) 88, S. 118f., 1967]. Hoogerwerf (a. a. O.) weist auf die Ähnlichkeit dieser Eier mit gewissen Eiern von *Cinclidium diana*, *Napothera epilepidota* und mit abweichenden von *Alcippe poioicephala* hin — *Napothera* und *Alcippe* sind Timalien, bei denen *Tesia* früher stand. — k = 1,31.

Oligura castaneocoronata castaneocoronata (auch = *Tesia*). Nach Baker (Nidification of birds of the Indian Empire 1, London, 1932, S. 335f.) sollen die Eier gewöhnlich dunkler und reicher gefärbt sein als die von *Tesia cyaniventer*. Innenfarbe rötlichweiß. Bei der amerikanischen Gattung *Campylorhynchus* kommt zuweilen eine ähnlich rostig-fuchsrote, verwischte Färbung vor, und dasselbe gilt für die indischen Gattungen *Pellorneum* (Timaliidae), *Niltava* und *Eumyias* (Muscicapidae). — k = 1,35.

Urosphena squameiceps (auch = *Cettia*). Kurzspitzoval (k = 1,28). Ziemlich stark glänzend, gelblichorange durchscheinend. Der weißliche, blaßrötlichgelbe oder rahmfarbene Grund ist überall dicht mit kleinen verwischten fuchsroten Fleckchen bedeckt, zwischen denen zuweilen einige sehr blaß lilagraue stehen, ohne den Gesamteindruck einer hellen, orangebräunlichen Wölkung zu beeinflussen. Die sehr gleichmäßige Zeichnung kann auch aus etwas gröberen Fleckchen und aus feinen lachsrötlichbraunen Punkten bestehen, die nach oben hin ein wenig dichter werden, aber ohne Kranzbildung. Färbung ähnlich wie bei *Prinia gracilis*. Nehrkorns Stücke sind teils nelkenrötlichbraun gefrickelt, im Charakter ähnlich *Troglodytes aedon musculus*, teils mehr purpurrötlich dicht marmoriert, mit grauen, zerrissenen, ineinanderlaufenden Unterflecken. Weitere haben dichte fuchsige Flecke auf blaßrötlichgelbem Grund.

Urosphena pallidipes pallidipes (= *Horeites*; auch = *Cettia*). Nach Baker von purpurziegelrot mit dunklerem Fleckenkranz bis einfarbig tief purpurschokoladenbraun abändernd. — k = 1,30.

Urosphena pallidipes osmastoni (= *Horeites*; auch = *Cettia*). Nach Baker (1933, S. 462) liegt hier der nicht eben häufige Fall eines erheblichen Unterschieds zwischen den Eiern einander nahe stehender Formen vor. Im Gegensatz zu den dünnschaligen der Nominatform und der Arten *Cettia major*, *fortipes*, *acanthizoides*, die Baker mit *pallidipes* als *Homochlamys* zusammenfaßt, aber auch zu

anderen Formen dieser Gruppe, wie *Cettia diphone*, besitzt *osmastoni* eine ungewöhnlich dicke Schale, die viel stärker glänzt (Höchstglanz wie bei Tinamidae) und leuchtender ziegelrot oder kastanienrotbraun gefärbt ist. — k = 1,25.

Cettia diphone borealis (= *Horeites*). Ganz wie *C. d. cantans* in Farbenpracht und Hochglanz. Tief kastanienbraunrot, zuweilen leicht gewölkt und im Polgebiet verdunkelt. TACZANOWSKI [Faune ornithologique de la Sibérie Orientale in: Mém. Ac. Sci St. Pétersbourg (7) 39, S. 231. 1891] dunkel trübrosa bis ziegelrot, meist einfarbig, manchmal dunkle Wölkchen und Flecke in einem Kranz am stumpfen Ende. — k = 1,28.

Cettia diphone sakhalinensis (= *Horeites*). Nach NETSCHAEW (Vögel der südlichen Kurileninseln. Leningrad 1969. S. 174, russisch) rotbraun oder kirschfarben. — k = 1,26.

Cettia diphone cantans (= *Horeites*). Stärker glänzend als *Urosphena p. pallidipes*. Prachtvoll leuchtend braunrot, wie schönste reife Kastanien, manchmal ziegelrötlichbraun. Dunkler und mehr rot als *Cettia cetti*, im Gesamteindruck von dieser vor allem durch den viel stärkeren Glanz und die leuchtendere Farbe erheblich abweichend, etwa wie poliertes Mahagoniholz. Nichts von dem schwärzlichen Ton der *C. fortipes*-Eier. NEHRKORNS Stücke sind relativ hell. — k = 1,31. (Taf. 7, Fig. 3.)

Cettia diphone diphone (= *Horeites*). Wie *cantans*, aber kleiner. Abgesehen von dieser winzigen Form, ist bei dieser Art auf den westlichen Inseln Japans die nördliche Rasse durchschnittlich kleiner als die südliche *riukinensis*, auf deren Eimaße man gespannt sein kann. Die vier Londoner Eier von *o. diphone* bezeichnet der CAT. BRIT. MUS. [= OATES, Catalogue of the collections of birds' eggs in the British Museum (Natural History) 4, London. 1905. S. 239] als etwas glänzend und von matt kastanienbrauner Farbe. — k = 1,26.

Cettia diphone canturians (= *Horeites*). Die von Rickett stammende Serie im Britischen Museum erschien mir hell kupferrosa. Der Katalog (CAT. BRIT. MUS.) besagt jedoch heller oder dunkler ziegelrot, sehr ähnlich *Cettia cetti*, wobei aber nur deren blasse Varietät gemeint sein kann. Nach BAKER allerdings leuchtend terrakott oder ziegelrot, so auch bei LA TOUCHE (A handbook of the birds of Eastern China 1. London. 1926. S. 263). — Jedenfalls steht die Färbung in der Regel der von *C. cetti* sehr viel näher als der von *diphone cantans* und der übrigen Rassen. Also ein Fall geographischer Variation bei Eiern innerhalb derselben Art. — k = 1,35.

Cettia fortipes pallidus (= *Horeites*). Ganz wie bei *f. fortipes*, dunkler Schokolade ähnlich. Nach HUME (Nests and eggs of Indian birds 1, London. 1889. S. 279) dunkel purpurbraun, am stumpfen Ende noch etwas dunkler gewölkt. Da auch BAKER die Färbung als dunkelschokoladenbraun bezeichnet, ist die Angabe von HARTERT (Vögel der paläarktischen Fauna 1. Berlin. 1909. S. 536) „dunkel braunrot wie *Cettia cetti*" wohl irrig: denn, zur Verdeutlichung kurz ausgedrückt, ist *fortipes* dunkelpurpurbraun, *cetti* aber rot und heller. — k = 1,33.

Cettia fortipes fortipes (= *Homochlamys*; = *Horeites*). Vom gleichen Charakter wie *C. fl. flavolivacea* und wie die *Tesia*, *Urosphena* und *Cettia cetti* umfassende Gruppe (siehe auch *Psamathia*, S. 558). Vorwiegend stark glänzende Eier, deren Einfarbigkeit in allerdings verschiedenen Tönen bei den einzelnen Arten höchstens durch schattenhafte Verdunkelung im oberen Polbereich leicht beeinflußt wird und nur selten einmal in eine eben noch erkennbare Wölkung übergeht. Untere Einzelbeschreibungen können sich daher im wesentlichen auf den Farbton beschränken, um so mehr, als auch die Neigung zur kurzovalen Eigestalt, das Korn der sehr dünnen Schale und die hellterrakott oder dunkelorange durchscheinende Färbung sowohl den helleren rötlichbraunen als auch den dunkelschokoladenfarbenen Eiern eignet. Bei *C. f. fortipes* ist die Farbe am dunkelsten und nicht rot, sondern schokoladenbraun, manchmal etwas heller oder purpurn überflogen. — k = 1,30. (Taf. 7, Fig. 4.)

Cettia fortipes davidiana (= *Horeites*). Schokoladenbraun, zum Teil heller und mit purpurgraurötlichem Ton, oft mit eben noch erkennbarer Zone dunklerer, zarter Spritzer am oberen Ende. Die schlankere Eihälfte zuweilen heller. — k = 1,34.

Cettia fortipes robustipes (= *Horeites*). Nach Yamashina & Yamada (Tori 9, 1937) und nach Yamashina (Journ. f. Orn. 86, S. 508, 1938) stark glänzend kastanienbraun, oft mit dunklerer Kappe. — k = 1,37.

Cettia fortipes vulcania (= *Horeites*). Nicht dunkelschwarzgrau wie *f. fortipes*, sondern wie bei *C. d. cantans* leuchtend rot mit bräunlichem Einschlag. Hoogerwerf (Een bijdrage tot de oologie van het eiland Java. Buitenzorg, 1949, S. 199) nennt die mittels Worten schwer beschreibbare Farbe „ockerrot", bei einer Varietät fleischfarben mit violettem Hauch, mehr oder (meist) weniger glänzend, fast einfarbig, Hellebrekers & Hoogerwerf (1967, S. 119) mahagonibraun. Am breiteren Ende eine schmale Zone oder Kappe aus verschwommenen bräunlichen Flecken, die als solche nur selten deutlicher erkennbar sind, oft nur wie ein Schatten. Zuweilen ähneln die Eier dem zweiten, hellen Typ von *Cettia c. cetti*. In der Form länglicher (k = 1,45) als die übrigen *Cettia*-Formen, wenn man bei Hellebrekers & Hoogerwerf (1967) keinen Fehler bei der Durchschnittsberechnung vermuten kann (auch keinen Druckfehler?).

Cettia major major (= *Horeites*). Ähnlich *C. p. pallidipes*, aber wenig bekannt. — k = 1,30.

Cettia flavolivacea flavolivacea (= *Horeites*; = *Neornis*). Die Eier variieren nach Baker von hellrot- bis tiefterrakott. Oft praktisch einfarbig, zeigt die Form doch manchmal einen dunkelschokoladenbraunen Ring aus zusammenfließenden Spritzern. Man kann die Färbung auch als rötlichschokoladenbraun bezeichnen. Nehrkorns Stücke sind dunkel wie *C. fortipes fortipes*. Alle haben hohen Schalenglanz. — k = 1,33.

Cettia flavolivacea intricata. Die wohl nicht ganz eindeutig bestimmten Eier sind nicht von dunklen der vorigen Rasse zu unterscheiden. — k = 1,37.

Cettia acanthizoides brunnescens (= *Horeites*). Heller oder dunkler schokoladenbraun bis terrakott, zum Teil mit dunklen Schattenfleckchen oben. Dieser Art zugeschriebene, dunkel kastanienbraune Eier sind nach BAKER zweifelhaft und gehören wahrscheinlich zu *C. flavolivacea*. — k = 1,33.

Cettia acanthizoides acanthizoides (= *Horeites*). — Nach LA TOUCHE kastanienbraun oder rötlich schokoladenfarben mit dunklerem Ring am stumpfen Ende. Auf diese Rasse bezieht sich die Beschreibung von „*brunnescens*" im CAT. BRIT. MUS. — k = 1,30.

Cettia acanthizoides concolor (= *Horeites*). Nach YAMASHINA (Journ. f. Orn. 86, S. 511. 1938) glanzlos terrakottbraun, etwas heller als bei *C. fortipes robustipes*, so daß die Schattenflecke am oberen Ende deutlicher sind. — k = 1,35.

Cettia brunnifrons brunnifrons (= *Horeites*). Nach OSMASTON (Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. 14, S. 816, 1905, zitiert bei BAKER) und BAKER (Nidification ... 2. London, 1933) rötlich terrakott oder glänzend ziegelrot mit einem Ring aus dunkler rötlichterrakottfarbenen und grauen Flecken. Nehrkorns schokoladenbraune Exemplare mit kaum sichtbarem, dunklerem Fleckenkranz gehören vielleicht zu *C. fortipes*. — k = 1,38.

Cettia cetti cetti, c. orientalis und *c. salvatoris*. Auffallend weniger glänzend als *C. diphone cantans*, aber wie diese von breitovaler Gestalt (k = 1,30 bzw. 1,25) und dunkelorange bis braun rötlich durchscheinend. Gleichmäßig feinnarbiges Korn wie bei *Hippolais*, jedoch viel zarter. Einfarbig, aber meist mit einem sich kaum abhebenden Schattenring am stumpfen Ende. Es gibt zwei etwa gleich häufige Färbungstypen, die je für sich fast nicht abändern, ihrer Tönung nach aber mit Worten schwer deutlich zu machen sind: Den dunklen Typ kann man terrakottrot nennen, den blassen graurosa mit zartem Purpurhauch. Andere Beschreiber sagen bräunlichrot, ziegelrot, dunkel nelkenrot, dunkel rosa. Hinsichtlich weiteren Vorkommens dieser recht ungewöhnlichen Eifärbung siehe *Chthonicola* (Malurinae, S. 641). (Taf. 7, Fig. 5.)

Cettia cetti albiventris. Wie *cetti*. — k = 1,29. WOROBIEW (Beitr. Fortpfl. biol. Vögel 7, S. 131, 1931) unterscheidet bei im Wolgadelta von ihm gesammelten Eiern drei Gruppen der Färbungsintensität:

1. Blaß gefärbte Eier (vinaceous-pink), anscheinend ziemlich selten.
2. Lebhaft gefärbte Eier (russet-vinaceous), am meisten verbreitet.
3. Gesättigt intensiv gefärbte Eier (ochre-red), nur wenige Exemplare.

Psamathia annae. Langoval (k = 1,53). Nach FINSCH und NEHRKORN (Journ. f. Orn. 28, S. 404, 1879) einfarbig hellrostrot wie bei *Cettia cetti*, aber die Eier erst nach Klärung einer Etikettenverwechselung einwandfrei bestimmt. Nur wegen der Eifärbung von mir hierher gestellt. (Geographisch kommt *Cettia* auf den Philippinen den Palau-Inseln, wo *Psamathia* wohnt, am nächsten; morphologisch *Psamathia* ist durch kurzen Schwanz und langen Schnabel abweichend, verglichen mit *Cettia diphone canturians*. Hrsg.)

Bradypterus baboecala centralis. Weiß, nelkenrötlich getönt, mit kastanienbraunen, rötlichbraunen und orangebraunen Flatschen und Flecken, die am stumpfen Pol eine Kappe bilden. Nur dort stehen nach SERLE (Ibis 92, S. 611, 1950) die flatschigen, graulila Unterflecke. — k = 1,31.

Bradypterus baboecala elgonensis. Nach PRAED & GRANT (African handbook of birds. Ser. 1. Birds of Eastern and Northeastern Africa 2, London, 1955, S. 370) rötlichweiß mit rötlichbraunen Flecken und grauvioletten Unterflecken.

Bradypterus baboecala baboecala. Nach ROBERTS (= MCLACHLAN & LIVERSIDGE, ROBERTS birds of South Africa. Revised. Cape Town, 1957, S. 322) sehr blaß rahmfarben mit dichter feiner Fleckung in gelblichbraunen und blaß aschgrauen Tönen, mit gröberer und dichterer Zeichnung am stumpfen Ende. [Die Beschreibungen der bei NEHRKORN und im CAT. BRIT. MUS. *Bradypterus brachypterus* (V.) (= syn. *baboecala*) zugeschriebenen Eier betreffen wohl *Calamocichla gracilirostris,* s. S. 573 Hrsg.] Länglichoval (k = 1,41).

Bradypterus cinnamomeus cinnamomeus. — k =1,36.

Bradypterus cinnamomeus nyassae. Nach BELCHER (The birds of Nyasaland. London, 1930, S. 228) birnenförmige Eier mit lose verstreuten, am stumpfen Ende dichteren, dunkel schiefergrauen und purpurnen Frickeln und zarten Fleckchen. Grundfarbe „pinky-mauve", lebhaft hell purpurrötlich. BENSON & PITMAN (Bull. Brit. Orn. Club 86, S. 28, 1966) beschrieben zwei ziemlich rundliche, glatte, matte Eier, die auf blaß rötlich rahmfarbenem Grund überall, vor allem aber am stumpfen Ende, dicht und fein blaß braunrot (= fuscous) gepunktet und außerdem mit blaßgrauen Unterflecken versehen waren. — k = 1,32.

Bradypterus victorini. Rötlich weiß, rot gefleckt, hauptsächlich am stumpfen Pol. Nach ROBERTS (1957). — k = 1,37.

Bradypterus barratti manengubae. Nach EISENTRAUT (Bonner Zool. Monogr. 3, S. 221, 1973) auf weißlichem Grund überall matt rotbräunlich und bräunlichgrau gespritzelt. Ein Gelege am, ein andres um den stumfen Pol mit Kappe bzw. Ring. — k = 1,31.

Bradypterus barratti usambarae. Nach PRAED & GRANT (African handbook of birds. Ser. 2. Birds of the southern third of Africa. 2. London, 1963, S. 223) weiß oder rötlichweiß mit leberfarbenen Flecken und lila Unterflecken. — k = 1,30.

Bradypterus barratti granti. — k = 1,29.

Bradypterus barratti priesti. Nach ROBERTS (1957, S. 323) rötlichweiß, spärlich gelblichbraun über graublauen Unterflecken gesprenkelt. — k = 1,31.

Bradypterus thoracicus kashmirensis und *thoracicus* (= *Tribura*). Alle Arten der bisherigen *Tribura*-Artengruppe haben wie die eigentlichen *Bradypterus*-Arten „*Locustella*-Eier", also auf weißem Grund eine zarte rötliche Punktierung in verschiedenen Tönen bei vorwiegend breitstumpfovaler Gestalt. Sie widersprechen der Vereinigung von *Tribura* mit *Bradypterus* wohl nicht, wenn auch die Eier von

Bradypterus zum Teil länglicher sind. Sehr häufig erscheint der an sich reinweiße Grund ganz leicht rosa bis lilagrau gehaucht, aber meist nur als optische Täuschung infolge des Zusammenwirkens der dichten feinen rötlichen und grauen Punkte, wie man unter der Lupe erkennt. Bei *th. thoracicus* zeigt sich das weniger, weil bei dieser Rasse die Zeichnung im allgemeinen nicht so dicht ist wie bei den Verwandten, am wenigsten dicht und am hellsten bei *kashmirensis*. Sie tritt in bräunlich bis lila oder rosa getönten roten Nuancen auf und verliert sich gewöhnlich von einer Zusammendrängung am oberen Ende nach dem anderen hin nahezu völlig. Schalenglanz kaum merklich, durchscheinende Farbe weiß, so auch bei den übrigen „*Tribura*". — k = 1,32.

Bradypterus thoracicus przevalskii (= *Tribura*). Wie ganz helle Eier der Verwandten, rosa im Gesamteindruck. Auf weißem Grund überall fein hellrotbraun und grau gefleckt, am dicken Ende etwas dichter (Stresemann, Meise & Schönwetter, Journ. f. Orn. 85, S. 536, 1937). — k = 1,31.

Bradypterus thoracicus suschkini. Nach Dybowski (in Taczanowski 1891, S. 252, siehe Dementiew u. a., Die Vögel der Sowjetunion. 6. Moskau, 1954, S. 231, russisch) weiß mit rötlichem Ton und schwarzbraunen sowie braunen feinen Ober- und schiefergrauen Unterflecken, die manchmal einen dunkelviolett wirkenden Kranz um das stumpfe Ende bilden. — k = 1,40.

Bradypterus major major (= *Tribura*). Anscheinend die am dichtesten gezeichneten Eier der „*Tribura*"-Artengruppe; denn Baker sagt, daß nur wenige die Grundfarbe sehen lassen. Diese erscheint oft überall bedeckt mit dichten, blaß lilaroten Punkten und zarten Frickeln. Bei anderen Exemplaren fehlt der Lila-Hauch von *thoracicus*, sodaß sie dunkler rot oder rostbraun gezeichnet wirken, am dichtesten im oberen Polbereich. Die stärkst pigmentierten Stücke können rosaweiß statt weiß durchscheinen. — k = 1,29.

Bradypterus tacsanowskius tacsanowskius (= *Tribura*). Ähnlich *Locustella naevia*, aber etwas kleiner. — k = 1,28.

Bradypterus tacsanowskius netrix (= *Tribura*). Nur das von Beick im Sining-Gebiet in N-Kansu, dem heutigen O-Tsinghai, gesammelte Vierergelege wurde bekannt (Stresemann, Meise & Schönwetter, Journ. f. Orn. 85, S. 537, 1937). Die Eier zeigen auf rosaweißem Grund feinste karminrotbraune Punktierung, die am dickeren Ende zu einer Kappe zusammenfließt; im ganzen ist das Ei dunkler als bei *B. thoracicus*. Es gleicht in jeder Beziehung dem von *Locustella lanceolata* und glänzt wie dieses nur wenig. — k = 1,34.

Bradypterus luteoventris luteoventris (= *Tribura; = mandelli*). Weißer oder rosa bis lila gehauchter Grund mit einer Mischung aus fast staubfeinen, kastanienbraunen und blaugrauen bis violetten Fleckchen, die wie zerfetzt aussehen, sich über die ganze Oberfläche verbreiten und von unten nach oben immer dichter werden, aber ohne einen Kranz zu bilden. Baker sagt von seiner großen Serie, daß die meisten Stücke die Färbungsintensität der Eier von *Locustella naevia* zeigen, wogegen die anderen teils so tief bräunlichrosa sind wie die dunkelsten von *Locustella certhiola*, teils so hell wie die schwächst gezeichneten von *Bradypterus thoracicus*. Innenfarbe weiß. — k = 1,27.

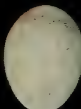

1


2


3

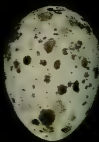

4

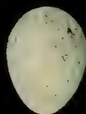

5


6

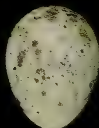

7


8

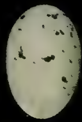

10


12


9


11


13


14


15


16


17

Bradypterus seebohmi melanorhynchus. Nach YAMASHINA & YAMADA (Tori 9, 1937; siehe HACHISUKA & UDAGAWA, Quart. Journ. Taiwan Mus. 4, S. 46, 1951) weiß, überall zart rötlichpurpurn und graupurpurn gefrickelt, dunkler am stumpfen Ende, wo manchmal eine Kappe oder ein Ring gebildet wird. Glänzend. — k = 1,34.

Bradypterus palliseri (= *Elaphrornis*). Nach BAKER ähnlich matten, fein gefrickelten Eiern mancher *Pycnonotus*-Art, jedoch glanzlos und von gröberem Korn. Der blasse, matt rahmfarbene Grund trägt überall mattrosa getönte braune Frickel, gewöhnlich mit ringförmiger oder kappenartiger Verdichtung am stumpfen Ende, wo auch vereinzelte dunkelbraune Haarstrichel stehen. Überdies werden von BAKER graue Unterflecke und blaßtrüb weinroter Gesamteindruck erwähnt (1933, S. 369). — k = 1,36.

Rhopophilus pekinensis pekinensis. Nach LA TOUCHE glanzlos grünlichweiß mit umberbraunen und hellvioletten Punkten und Fleckchen, die am stumpfen Ende dichter stehen. — k = 1,38.

Rhopophilus pekinensis albosuperciliaris. Richtig sind wohl nur die in neuerer Zeit von LUDLOW und KINNEAR in Chinesisch-Turkestan gesammelten Eier, die auf schmutzigweißem Grund purpuraschfarbene und graue Flecke verschiedener Größe und unregelmäßiger Gestalt tragen. — k = 1,27. — Danach sind die viel zu kleinen, durch zarte olivbraune Fleckchen auf weißem Grund an *Sylvia curruca* erinnernden, angeblichen *Rhopophilus*-Eier ($D_7 = 15{,}3 \times 12{,}7$ mm) bei NEHRKORN und JOURDAIN (in HARTERT 1909, S. 615) falsch, ebenso das Exemplar DRESSERS, das den Eiern von *Eremophila alpestris elwesi* gleicht, 21,0 × 14,5 mm mißt und nach der Abbildung (Ibis 1908, Taf. X, Fig. 3; S. 486) einfarbig dicht zart lehmbraun gewölkt ist.

Schoenicola platyura platyura. Breitovale, ziemlich glänzende Eier, die auf reinweißem bis rosaweißem Grund *Locustella*-artig sehr zart, aber dicht, trüb kastanienbraun, rosarot und lilagrau punktiert erscheinen, manchmal sogar schwarzbräunlich. Die im allgemeinen gleichmäßig verteilte Zeichnung neigt zu Kranzbildung am stumpfen Ende. — k = 1,31.

Schoenicola platyura alexinae. Nach BENSON (Ibis 1948, S. 309) rahmweiß, blaß rotbraun oder dunkler rotbraun gewölkt, manchmal mit Beimischung von Lila in einem Kranz am stumpfen Ende, nach PRAED & GRANT (1955) auch weißer Grund. — k = 1,40.

Locustella fasciolata. Nach KOBAYASHI (KURODA briefl. in HARTERT/STEINBACHER. Die Vögel der paläarktischen Fauna, Ergänzungsbd., Berlin, 1934, S. 261) weiß mit purpurblauen Unterflecken und zahlreichen Punkten, besonders am stumpfen Ende, schwankend zwischen dunkelrot und braun. Nehrkorns Exemplare haben mehr schwarzgraue, sehr feine *Motacilla*-artige Pünktchen mit Verdichtung am breiteren Ende, wozu SPANGENBERGS Beschreibung (1948, siehe DEMENTIEW u. a. 6, S. 265, 1954) von vier Eiern gut paßt. — k = 1,33.

Locustella luscinioides luscinioides. Gegenüber *L. fluviatilis* meist im ganzen etwas dunkler infolge noch dichterer und mehr bräunlicher Punktierung, die

Tafel 7

Eier von Angehörigen der Unterfamilien Mückenfänger und Eigentliche Grasmücken in der Familie der Grasmücken

(Die meisten Namen und alle Maße nach R. Kreuger/T. Stjernberg aus der Collectio R. Kreuger, Museum Zoologicum Universitatis Helsinki, briefl. 1972; Maßstab etwa 1:1.)

Fig. 1. *Ramphocaenus melanurus trinitatis* (S. 554). Trinidad. 16,9×12,9 = 0,07 g. (2. Ei dieses Geleges: 16,7×13,1 = 0,07 g.) Collectio R. Kreuger 13097.

Fig. 2. *Polioptila melanura californica* (S. 554). Californien. 14,7×11,1 = 0,05 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 14,5×10,9 = 0,05 g; 15,3×11,2 = 0,05 g; 15,5×11,2 = 0,05 g.) Collectio R. Kreuger 7695.

Fig. 3. *Cettia diphone cantans* (S. 556). Japan. 18,1×13,3 = 0,08 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 17,6×13,3 = 0,07 g; 17,7×13,2 = 0,08 g; 17,7×13,3 = 0,07 g; 17,8×13,2 = 0,08 g.) Collectio R. Kreuger 8293.

Fig. 4. *Cettia f. fortipes* (S. 557). Assam. 16,9×13,3 = 0,08 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 16,5×12,8 = 0,07 g; 16,7×13,3 = 0,08 g; 17,2×13,1 = 0,07 g.) Collectio R. Kreuger 3274.

Fig. 5. *Cettia c. cetti* (S. 558). Malaga. 18,4×14,1 = 0,09 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 18,7×14,4 = 0,10 g; 19,0×14,3 = 0,12 g; 19,2×14,1 = 0,10 g.) Collectio R. Kreuger 3273.

Fig. 6. *Locustella certhiola sparsimstriata* (S. 563). Jenissei, Sibirien. 18,0×13,6 = 0,09 g (Weitere Eier dieses Geleges: 17,8×13,6 = 0,10 g; 18,2×13,2 = 0,09 g; 18,5×13,3 = 0,09 g.) Collectio R. Kreuger 14171.

Fig. 7. *Phragamaticola aedon rufescens* (S. 564). Ussuri. 20,7×16,0 = 0,13 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 21,7×15,6 = 0,14; 21,8×15,5 = 0,14 g; 21,8×15,4 = 0,14 g; 21,9×16,0 = 0,15; 22,6×15,3 = 0,14 g.) Collectio R. Kreuger 16818.

Fig. 8. *Acrocephalus paludicola* (S. 565). Brandenburg. 18,1×13,4 = 0,09 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 17,0×13,3 = 0,09 g; 17,4×13,3 = 0,10 g; 17,5×13,5 = 0,09 g; 17,6×13,8 = 0,09 g; 18,0×13,5 = 0,09 g.) Collectio R. Kreuger 3306.

Fig. 9. *Acrocephalus bistrigiceps* (S. 566). Japan. 16,3×12,7 = 0,07 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 16,2×12,6 = 0,07 g; 16,3×12,6 = 0,07 g; 16,7×12,9 = 0,07 g; 17,3×12,6 = 0,07 g.) Collectio R. Kreuger 8294.

Fig. 10. *Acrocephalus arundinaceus arundinaceus* (S. 571). Lenkoran, Transkaukasien. 21,9 ×16,2 = 0,18 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 20,6×16,1 = 0,15 g; 22,8×16,0 = 0,18 g.) Collectio R. Kreuger 3297.

Fig. 11. *Acrocephalus luscinia syrinx* (S. 571). Truk Atoll, Insel Moen (Carolinen). 20,6×15,1 = 0,12 g. (2. Ei dieses Geleges: 20,4×15,6 = 0,12 g.) Collectio R. Kreuger 15655.

Fig. 12. *Calamocichla g. gracilirostris* (S. 573). Natal. 17,9×13,7 = 0,09 g. (2. Ei dieses Geleges: 19,0×14,3 = 0,10 g.) Collectio R. Kreuger 14163.

Fig. 13. *Hippolais polyglotta* (S. 575). Frankreich. 18,1×13,5 = 0,10 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 18,1×13,1 = 0,09 g; 18,1×13,4 = 0,09 g; 18,2×13,2 = 0,09 g.) Collectio R. Kreuger 3340.

Fig. 14. *Hippolais languida* (S. 575). Palästina. 19,1×12,7 = 0,08 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 18,8×13,2 = 0,09 g; 18,8×13,2 = 0,09 g.) Collectio R. Kreuger 14172.

Fig. 15. *Hippolais caligata rama* (S. 576). Iran. 17,2×13,0 = 0,08 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 16,3×12,9 = 0,07 g; 16,5×13,2 = 0,08 g.) Collectio R. Kreuger 3336.

Fig. 16. *Cinclorhamphus cruralis* (S. 580). Victoria. 21,6×17,1 = 0,17 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 21,4×16,4 = 0,17 g; 23,0×16,3 = 0,18 g.) Collectio R. Kreuger 15384.

Fig. 17. *Cinclorhamphus mathewsi* (S. 580). Burrebilla, Queensland. 21,9×15,0 = 0,14 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 21,5×14,8 = 0,14 g; 22,3×14,8 = 0,14 g.) Collectio R. Kreuger 15332.

häufiger als dort leicht verwischt ist. Dadurch erscheint dann das Weiß des Grundes stärker getönt, und es kann eine gewisse Ähnlichkeit mit kleinen *Passer*-Eiern entstehen, besonders bei etwas gröber gezeichneten oder so dunkel verwischt gefleckten Exemplaren, wie sie bei den übrigen *Locustella*-Arten unbekannt geblieben sind. Abweichend rot gefleckte Stücke sollen zwar vorkommen, aber zu sehen bekam ich keine. Gelegentlich ein kurzer dunkelbrauner Kritzel oder Strich am stumpfen Ende, der ganz zuletzt noch aufgelagert worden ist. Hauptsächliche Zeichnungsfarben Graubraun neben Sepia, bei den fast unsichtbaren Unterfleckchen Schiefergrau oder Violettgrau. Innenfarbe weiß. — k = 1,35.

Locustella luscinioides fusca. Nach SCHNITKIKOW (1949, aus DEMENTIEW u. a. 6, S. 271, 1954) ähnlich Eiern der Nominatform. — k = 1,36.

Locustella fluviatilis. Mäßig glänzende Eier mit Neigung zu etwas bauchiger Gestalt und recht konstant in Färbung und Zeichnung, wie die übrigen dieser Gattung. Grundfarbe ziemlich rein weiß oder mit nur sehr geringer grauer oder rosa Tönung, die meist auf Täuschung des Auges beruht, das heißt, nur durch die Art und Weise der Zeichnung hervorgerufen wird. Diese besteht in sehr gleichartigen, winzigen, über die gesamte Oberfläche gleichmäßig und ziemlich dicht verteilten deutlichen Punkten, meist hell- und dunkler sepiabraun oder graubraun, seltener rötlich. Hinzu kommen lilagraue, ebenso kleine Unterfleckchen, die fast nur unter der Lupe zu erkennen sind. In der Regel zeigt sich eine geringe Verdichtung der Punkte im oberen Polgebiet, wo sie zu kleinen Fleckchen werden können, aber kaum je einen Kranz bilden. Der graue Ton im Gesamteindruck erinnert an feinst punktierte Eier von *Motacilla alba*, der Zeichnungscharakter auch an *Ammomanes*, zum Teil an *Lullula*. Die ziemlich seltenen erythristischen Stücke kommen *Bradypterus* (*Tribura*-Gruppe) sehr nahe. Wie bei allen *Locustella*-Eiern bieten Korn und Poren nichts Besonderes, und die durchscheinende Farbe ist weiß, nur bei mehr rötlicher als brauner Fleckung rosig gehaucht. — k = 1,34.

Locustella certhiola sparsimstriata und *certhiola*. Hier scheint gegenüber *L. l. luscinioides* eine weniger deutliche Punktierung zu überwiegen. Ein Typ läßt die zarten etwas verwischten, hellbraunen oder rosabräunlichen Fleckchen auf trübweißem Grund als solche nur eben noch erkennen. Ein zweiter erscheint einfarbig violettgrau oder bräunlichlila mit einer etwas dunkleren Zone am stumpfen Ende, ohne Zeichnung auch da, außer einer gelegentlichen kleinen Pigmentader von dunkelbrauner Farbe. Rote Fleckung kam mir nicht zu Gesicht, auch keine schwarzbräunliche, von der NEHRKORN spricht. Innenfarbe weiß bis rosaweiß. — k = 1,35 bzw. 1,36. (Taf. 7, Fig. 6.)

Locustella ochotensis ochotensis. Nach TACZANOWSKI (1891) einfarbig rosa mit nur feinen schwarzen Adern am oberen Pol oder ohne Spur von Zeichnung, nur mit etwas dunklerem Grund am dickeren Ende. — k = 1,39.

Locustella ochotensis pleskei. Nach YAMASHINA (Journ. f. Orn. 86, S. 514, 1938) grauweiß mit Violett-Tönung und entweder mit feinen violettbräunlichen und schwach purpurnen Pünktchen so dicht besetzt, daß sie den Grund beinahe ganz bedecken, oder, zwei- bis dreimal so häufig, mit etwas größeren Punkten und kurzen Linien violettschwärzlicher und grauer Farbe bestreut. — k = 1,35.

Locustella naevia naevia. Gestalt oft mehr als bei *L. fluviatilis* zugespitzt, Farbton im Gesamteindruck nicht grau, sondern mehr rot. Zeichnung ebenso fein und dicht punktiert wie dort, aber am stumpfen Ende häufiger fast kranzförmig, gedrängt. Gelegentlich gröbere Blattern. Der weiße Grund ist oft rötlich getönt die Punktierung rostrot, rotbraun oder purpurrot, dazu rötlichgrau. Am breiteren Ende dann und wann kleine dunkle Strichel. Durchscheinende Farbe weiß oder gelblich getönt. — k = 1,31. — Amerikanischen *Troglodytes*-Eiern oft recht ähnlich. — Nach langjährigen Erfahrungen alter Sammler fand man die sonst seltenen Gelege bei Brandenburg an der Havel in dem Jahr, das einem Hochwasser folgte, immer in großer Zahl.

Locustella naevia straminea. Ganz wie bei der Nominatform. — k = 1,32.

Locustella lanceolata. Eier wie bei *L. naevia* und nur unwesentlich kleiner. — k = 1,34.

Lusciniola melanopogon melanopogon. Eier vom gleichen Charakter wie bei *Acrocephalus schoenobaenus*, aber im Gesamteindruck weniger lehmfarben gelbbräunlich, mehr graugrünlichbraun, auch nicht so weitgehend verwaschen wie oft beim Schilfrohrsänger. Über und über sehr gleichmäßig und zart olivbraungrau oder grünlichlehmfarben gewölkt, kaum jemals gröber gezeichnet, auf blaßsteinfarbenem, hell gelbbräunlichem bis bleichgrünlichgelbem Grund, so auch durchscheinend. Recht ähnlich sind die nur erheblich kleineren Eier des hellen Typs bei *Acrocephalus paludicola.* Vorherrschend ist eine wenigstens unter der Lupe deutliche Wölkung, seltener eine Verwaschung der Wölkung bis zur Eintönigkeit. Einzelne dunkle spinnwebfeine Fäden oben oder auch in der Gürtelzone sieht man oft erst bei genauerer Betrachtung. Von einer ununterscheidbaren Ähnlichkeit mit Eiern von *Acrocephalus scirpaceus*, wie sie im CAT. BRIT. MUS. geschildert wird, konnte ich nichts entdecken. — k = 1,36.

Lusciniola melanopogon mimica. Ebenso.

Phragamaticola aedon aedon (= *Arundinax*; auch = *Acrocephalus*). Leicht gestreckte Eigestalt (k = 1,42), mäßiger Glanz. Eigenartiges Schalenkorn wie bei *Nesillas* und *Hippolais*, diesen Gattungen auch in der Grundfärbung ähnlich: trüb rosenrot, hell rosagrau, seltener rosträtlich. Statt eigentlicher Flecke sind oft nur zarte, vielfach gewundene Haarlinien und verzweigte Schnörkel sparsam verbreitet. Selbst diese können fehlen, sodaß die Eier dann einfarbig ungefleckt aussehen, nur mit einer blaßgrauen Schattenzone am den oberen Pol. Auf manchen Exemplaren hängen die feinen Züge spinnennetzartig zusammen und erscheinen wie bandartig ausgedehnte, abgelöste Schleimhautfetzen mit aufgerollten dunklen Rändern. Einige Stücke erinnern an zart gezeichnete, blaß rosagraue *Emberiza citrinella*-Eier. Die durchscheinende Farbe ist bräunlichorange und erheblich dunkler als die Grundfarbe. — k = 1,41.

Phragamaticola aedon rufescens (auch = *Acrocephalus*). YAMASHINA (Tori 10, 1939) gibt nur die Eigrößen an, die denen der Nominatform gleichen. Auch in der Färbung ist kein Unterschied zu erwarten. — k = 1,38. (Taf. 7, Fig. 7.)

Acrocephalus paludicola. Abgesehen von der im Durchschnitt geringeren Größe stimmt der früher allein bekannte Haupttyp dieser Eier weitgehend überein mit dem von *A. schoenobaenus,* ist aber meist heller und zum Teil leicht grünlichgrau getönt, weniger gelbbraun. Solche Stücke sind auf immer blassem, gelbgrünlichweißem oder gelbgrau bis sehr hell rehbraun gehauchtem Grund ganz gleichmäßig über die gesamte Fläche in denselben, nur wenig dunkleren Farben oder in Blaßolivbraun zartest gewölkt („gewässert"), sodaß sie beinahe einfarbig erscheinen, abgesehen von zuweilen oben auftretenden, spinnwebfeinen, dunklen Haarlinien. Durchscheinende Farbe gelbgrünlichweiß. Wie bei fast allen Sylviidae ist die Schale ganz glatt und läßt bei 10facher Vergrößerung noch keine Differenzierung der Oberfläche erkennen, auch die flachen Poren meist nur schwer, oft gar nicht.

Dem alterfahrenen Sammler Gustav Benke, einem guten Kenner seiner heimatlichen Avifauna bei Brandenburg a. d. Havel, verdanken wir die Kenntnis eines zweiten, stark abweichenden Eityps mit ziemlich dunkler, leicht verwischter nußbrauner Frickelung oder Wölkung, die zwischendurch ein weniges von der sonst überall verdeckten, dunkelrahmfarbenen Grundfläche sehen läßt. Durchscheinende Farbe hellgelbbräunlich. Die Färbung dieses zweiten, in den Sammlungen Schönwetter und Henrici vertretenen Typs ist so dunkel, wie sie bei keinem der vielen daraufhin von mir untersuchten *schoenobaenus*-Gelege zu finden war, auch nicht in der großen Serie des Museums in Leiden. Benke versicherte ausdrücklich die Zuverlässigkeit der dunklen, an hellgraue Zwergeier von *Passer montanus* anklingenden *paludicola*-Eier und wies auf eine häufige Zeichnungsvariation innerhalb des Geleges hin, die schon Max Krüger-Velthusen (1849—1898) aufgefallen war. Die Färbungsbeschreibung in Witherby, Jourdain, Ticehurst & Tucker (The handbook of British birds 2. London, 1940, S. 60) blaß gelblich, dicht bräunlichgelb gefrickelt, würde einem mittleren Typ entsprechen. Noch liegt zu wenig ganz sicheres Material vor, um untersuchen zu können, ob es sich hier um lokal bedingte Variationen der Eifärbung handelt. Den hellen Typ fand Benke in seinem beschränkten Beobachtungsgebiet nicht, mit dem dunklen hatte es im gleichen Gebiet 50 Jahre später, 1962—1968, anscheinend auch Heise (Journ. f. Orn. 111, S. 58, 1970) zu tun, der sie ebenfalls „wie dunkle Feldsperlingseier" findet. — k = 1,30. (Taf. 7, Fig. 8.)

Acrocephalus schoenobaenus. Zusammen mit der vorigen und der folgenden Art ein von den übrigen Rohrsängern stark abweichender Eifärbungstyp, der dem von *Lusciniola melanopogon* fast gleichkommt. Im Gesamteindruck nicht wie bei der erwähnten *Acrocephalus*-Gruppe deutlich gefleckt und grünlich, sondern hell olivgelbbraun bis lehmfarben ungefleckt erscheinend, weil die sich vom Grund kaum abhebende Zeichnung meist völlig verwaschen ist. Solche Stücke können den Eiern der Wiesenstelze (*Motacilla flava*) zum Verwechseln ähnlich sein. Weniger häufig ist deutliche Frickelung oder derbere Fleckung, die dann gewöhnlich vom oberen Pol nach der Spitze hin an Dichte abnimmt und immer mehr vom mäßig glänzenden Grund frei läßt. Dessen Ton kann rahmfarben, steingrau oder hell gelblichbraun sein, wogegen die nur zuweilen gröbere Zeichnung olivgelbbraun oder heller bis dunkler graubraun und braun ist. Daher kommt neben dem vorherrschenden, im Gesamteindruck gelbbraunen Typ auch ein grauerer mit deutlicherer Fleckung vor. Durchscheinende Farbe blaß grünlichgelb. Gelegentlich oben ein dunkler Punkt oder Kritzelstrich. — k = 1,33.

Acrocephalus bistrigiceps. Kleine breitovale Eier (k = 1,29) im Charakter derer von *A. schoenobaenus* und *A. paludicola*, wie diese mit nur geringem Glanz. Besser unterscheidbar als jene, da eine mäßig dunkle fahle olivgrüne Fricklung oder Wölkung auf grünlichweißem Grund bei weitem vorherrscht, wodurch die ebenfalls grüne Farbe im durchfallenden Licht verursacht wird. Da der Grund zuweilen mehr gelbgrau gehaucht ist und die manchmal gröbere Wölkung mehr hellbraun sein kann, gibt es dann und wann auch Stücke von lichtgrünlichbraunem Gesamteindruck. Immer ist die ganze Oberfläche bedeckt und die Zeichnung unscharf, mindestens leicht, meist aber stark verwischt. Derartige Varietäten finden sich, wenngleich in Minderzahl, auch bei *A. scirpaceus* mit seinen erheblich größeren Eiern, die dann in Färbung und Zeichnungstyp einigermaßen ähnlich sein können, entgegen der Meinung von HARTERT, dem wohl bei seinem Zweifel nur die gewöhnlich schärfer markiert gezeichneten *A. scirpaceus*-Eier (S. 569) vorschwebten. Von den bei BAKER (The Fauna of British India. Birds 2, Second ed., London, 1924, S. 393) erwähnten neutraltintenfarbenen Unterflecken bekam ich nichts zu sehen, von schwärzlichen Punkten oder Haarzügen kaum eine Andeutung. (Taf. 7, Fig. 9.)

Acrocephalus concinens haringtoni. Nach BAKER (1924, S. 397) wie leicht gefleckte Eier von *hokrae* [damals von BAKER *agricola* (s. u.) genannt, später (1933, S. 360) *agricola hokrae*], also mit rein weißem bis blaßgrünem Grund. — k = 1,38.

Acrocephalus concinens hokrae. Nach BAKER (1933, S. 360f.) blaßgrüner, seltener weißer Grund mit zum Teil fast schwarzbraunen und tintengrauen Flekken. Meine von ihm stammenden sechs Eier aus drei Gelegen haben jedoch fast reinweißen Grund, der nur mitteldicht, oben am dichtesten, mit kleinen, manchmal zusammengeflossenen Punkten und Flecken in fahlem olivbraunen und dunklem sepiafarbenen Ton neben bleigrauen, mehr oder weniger deutlichen Unterfleckchen besetzt ist. Der größte Teil der weißen Oberfläche, besonders nach der Spitze hin, ist nur ganz spärlich und zart gezeichnet. Durchscheinende Farbe blaß bläulichweiß. Neben *A. luscinia syrinx* sind es die hellsten aller Rohrsängereier. Ihre zugespitzte Gestalt schwankt zwischen kurz- und langoval. — k = 1,31.

Acrocephalus concinens stevensi. Nach BAKER ausgesprochen braun im Gesamteindruck, kühn und schwer mit hellolivbraunen und dunklerbraunen Blattern besetzt. Sie gehören demnach zum Typ der unten von mir für richtig angesprochenen bräunlichen *A. agricola brevirostris*-Eier. Die Eifärbung weicht bei dieser in tieferen Lagen brütenden Unterart noch stärker von der der im Gebirge heimischen Rohrsängerformen ab, als es zwischen den braunen Tönen bei *A. stentoreus amyae* und den weißlichgrundigen Eiern von *A. st. brunnescens* der Fall ist, von denen der erste in der Ebene, der zweite (auch) in höheren Lagen brütet. Gemäß dieser Bemerkung BAKERS scheinen also die so ganz abweichenden braunen Eier in Indien auf die Ebenen beschränkt zu sein. — k = 1,32.

Acrocephalus agricola brevipennis (= *a. agricola* auct.). Nach MENZBIER (Die Vögel Rußlands 2, Moskau 1905, S. 892, russisch, s. GROTE, Beitr. Fortpfl. biol. Vögel 12, S. 237, 1936) zwei Färbungstypen: 1. Hellbraun, übersät mit Flecken,

die teils nur wenig dunkler als die Grundfärbung, teils dunkelbraun sind. 2. Hell-olivgrau mit undeutlichen olivbraunen Flecken und Punkten.

Da bei dieser und der vorangehenden Art m. E. nicht völlige Klarheit herrscht, möge alles mir bekannt Gewordene hier berichtet werden. Nach SEEBOHM (Ibis 1882, S. 212) Größe wie von *Sylvia undata dartfordiensis,* der Grund aber blaßbraun, fast überall mit großen und kleinen dunkelbraunen Flecken besetzt, daneben blasse Unterflecke. Nach HARTERT und NEHRKORN ähnlich *A. scirpaceus,* jedoch Flecke meist klein und fein. PLESKE (Ornithographia rossica 2, St. Petersburg, 1889, S. 558f.) beschreibt *A. a. arundinaceus*-ähnliche von der Größe der *A. a. orientalis*-Eier, nämlich 21,6 × 15,4 = 0,126 g, die also sicher falsch sind. Nach DAVIDSON (Ibis 1898, S. 15) wie eine Miniaturausgabe von *A. st. stentoreus,* im allgemeinen grob gezeichnet — also auch bräunliche Eier. Nach REY (Die Eier der Vögel Mitteleuropas 1. Gera-Untermhaus, 1905, S. 176) klingen Stücke aus Turkestan und den Kirgisensteppen an *A. scirpaceus* an, sind aber viel kleiner als diese und intensiver gefleckt. Grund schmutzig graugrün oder bräunlichgrün, reich und grob gefleckt oder gewölkt, viel dunkler graugrün oder olivbraun als der Grund und meist am stumpfen Ende gehäuft, zuweilen auch einzelne schwarze Punkte.

Ähnlich sind 3 Eier in Homeyers, 2 in Bambergs Sammlung und meine drei Stücke aus demselben Gebiet. Sie bilden jedoch einen Typ für sich, indem auf lehmfarbiggelbbraunem Grund im oberen Polbereich dichte, sehr grobe, sonst nur wenige kleine olivgelbbraune Flecke stehen, helle bis sehr dunkle, dazwischen einzelne mit grauem Hauch und eine Menge nur unter der Lupe erkennbare, gelbbraune Pünktchen. Nahezu wie die Abbildung 17 in NAUMANN-HENNICKE (Naturgeschichte der Vögel Mitteleuropas 2, Gera-Untermhaus 1905, Taf. 28, genannt NEUER NAUMANN, Text: S. 78), demnach vorzustellen, als wenn auf olivgelbbraunen *A. scirpaceus*-Eiern die sonst verwischte reiche Fleckung zu wenigen derben Blattern geworden und nach oben geschoben wäre. Laut CAT. BRIT. MUS. sind sechs Eier aus der Kirgisensteppe mäßig glänzend trübgrüngrau, überall graubraun und blaßgrau geblattert, am stumpfen Ende einige schwärzliche Fleckchen, kaum von manchen *A. scirpaceus* zu unterscheiden. Nach DRESSER (Ibis 1905, S. 153) sammelte Sarudny grünweiße Stücke mit dunkelgraubraunen Flecken.

Diesen im wesentlichen übereinstimmenden Angaben scheint mir BAKERS Schilderung teilweise zu widersprechen. Nach ihm (1924, S. 394) variiert die Grundfärbung von reinweiß bis blaßgrün mit dunklen und blassen, kleinen und größeren Flecken und Blattern dunkler und heller sienabrauner Farbe neben Unterflecken in Grau, Lavendel und Neutraltint, wobei die reiche Zeichnung kappen- oder ringförmig am breiteren Ende steht.

Die obigen gelbbraunen Eier schimmern blaßgelblich durch. Ihre Gestalt ist meist etwas länglich spitzoval (k = 1,37), ihr Schalenglanz unbedeutend. Sie sind die richtig bestimmten Eier dieser Art (und zwar der Unterart *A. agricola brevipennis,* da der Brutplatz von *a. agricola* unbekannt ist. BAKER aber hat *A. concinens hokrae*-Eier als solche von *a. agricola* beschrieben. Hrsg.)

Nach dem Handbook of British birds ähneln diese Eier kleinen, schwer gefleckten Eiern von *A. scirpaceus* und messen D_{19} = 16,8 × 12,8 (15,4—18,0 × 12,0—13,5 mm).

Bei den bisher bekannten Rassen der Arten *A. concinens* und *A. agricola* sehen

wir also zwei gänzlich verschiedene Eifärbungstypen, einen mitteldunklen, bräunlichen mit großen Flecken bei *concinens stevensi* und *agricola brevirostris*, einen grauweißen mit zarterer Zeichnung bei *concinens haringtoni* und *c. hokrae*. Beide kontrastieren noch schärfer als die beiden Varietäten von *A. paludicola* innerhalb der Art.

Acrocephalus dumetorum. Typische Rohrsängereier, aber besonders variant. Anscheinend vorwiegend grauer bis olivgrauer Grund, kleinere Flecke als bei *A. palustris*, im ganzen heller als bei dieser Art, zum Teil Übergänge nach *scirpaceus* hin. Folgende Typen lassen sich aufstellen:

1. Schmutzigweiß; mit olivbraunen, verwischten Flecken fast vollständig bedeckt oder mit sehr lockeren groben Blattern, die wie abgetupft erscheinen, neben blaugrauen kleinen Unterflecken und Punkten.

2. Schmutzigweiß; *A. palustris*-artig grob, aber hell- und dunkelsepia gezeichnet.

3. Weißlich, blaß olivgrau getönt; mit vielen kleinen und einigen mittelgroßen ganz hellen, olivbraunen, überall lose verteilten Fleckchen, dazwischen mit zarten grauen und einer Menge feiner dunkler Pünktchen. So könnten sehr kleine, äußerst zart und blaß gezeichnete Eier von *Sylvia atricapilla* aussehen.

4. Milchweiß; mit olivbraunen Spritzern, wie sie gelegentlich bei *A. arundinaceus* vorkommen.

5. Blaßrosa; rötlich gewölkt oder mit violettgrauen und rosaroten, meist hellen Flecken. Solch rote (erythristische) Stücke kommen bei *dumetorum* anscheinend öfter vor, wogegen sie bei anderen Rohrsängern nur noch für *A. schoenobaenus* und *palustris* als ungemein seltene Ausnahme festgestellt wurden. — k = 1,31.

Acrocephalus palustris. Gut kenntliche Eier, die in ihren gewöhnlichen Varietäten immer leicht zu bestimmen sind. Zum Teil wie Miniaturen von *A. arundinaceus*-Eiern, aber fast stets blasser und häufiger hellbläulichgrau als grünlich getönt, beinahe glanzlos. Der grünliche Hauch frischer Eier verliert sich in den Sammlungen, hält sich aber als durchscheinende Farbe länger, bis er auch da in Bläulich- oder Gelblichweiß umschlägt. Charakteristisch ist die mehr oder weniger grobe, nur mäßig dicht fast über die ganze Oberfläche verbreitete Zeichnung mit ziemlich rundlichen, weitläufig isoliert stehenden Blattern und heller umrandeten Tüpfeln von hell bis dunkel olivgrünlichbrauner bis schwarzbrauner Färbung, zwischen denen sich ebenso gestaltete hellblaugraue kleine und große Unterflecke neben feinen Punkten viel stärker bemerkbar machen als bei allen anderen Arten der Rohrsänger (*Acrocephalus*). Bei stärkst gezeichneten Schalen überdecken große dunkle Sepiaflecke hellere olivbraune, unter denen graue liegen. Neben solchen klecksig-scheckigen Stücken kommen sehr helle vor, die auf trübweißem Grund sporadisch verteilt nur wenige blaßgraue und lehmgelbe runde Blattern zeigen. Kappenartige Verdichtung im oberen Polbereich habe ich wiederholt beobachtet, ausgesprochene Kranzbildung kaum. Ausnahmsweise sehr dicht und stärker verwischt gezeichnete Eier können denen von *A. scirpaceus* nahe kommen, aber doch nicht mit ihnen verwechselt werden, schon wegen des dunkleren olivbraunen Gesamttons im Gegensatz zu dem immer viel helleren, mehr weißlichen von *palustris*. — k = 1,37.

Acrocephalus scirpaceus scirpaceus. Oft breitoval (k = 1,35). Bis in die Spitze hinein über und über dicht wolkig verwischt gezeichnete Eier fast ohne Glanz. Von ihrem grauweißen bis blaßgrünlichweißen oder hell olivbräunlichen Grund lassen sie oft nur ganz wenig sehen; sie scheinen grünlichweiß durch. In manchen Gelegen sind die kleinen und mittelgroßen hell oder dunkel fahl olivbraunen Flecke, obgleich verwischt, doch noch als solche deutlich getrennt erkennbar, besonders bei denen ohne braunen Ton in der Grundfärbung, wobei es auch Stücke mit olivgrauer Zeichnung gibt. Bei andern aber können die zahllosen dunklen Frickel und Wischer weitgehend verwaschen sein. Dabei kann die sonst vorherrschende Tendenz zur Verdichtung am breiteren Ende verloren gehen. Ein weiterer Typ mit trübweißem Grund nähert sich durch schärfer ausgeprägte Fleckung im Zeichnungscharakter, jedoch nicht in der Färbung, dem der *A. palustris*-Eier, bleibt aber durch seine nicht rundlichen, nach oben hin zusammengedrängten, kleinen und großen dunkel olivbraunen, teilweise zusammengeflossenen Tüpfel gut unterscheidbar. So helle Stücke mit zart bläulichem Hauch wie oft bei *A. palustris* kommen bei *scirpaceus* überhaupt nicht oder nur abnorm vor. (Bläulichgrüne ausnahmesweise bei Oxford nach Allin in Christie, Ool. Rec. 42, S. 79, 1968). Die dort sich vordrängenden grauen Unterflecke treten hier fast unsichtbar zurück, soweit sie nicht, wie oft, überhaupt fehlen. Zusätzliche schwarze Punkte oder Haarstriche sieht man selten. Grauere Varietäten klingen zum Teil an hellste Eier des Feldsperlings (*Passer montanus*) an. Abnorme Eier im Britischen Museum kommen großen von *Sylvia curruca* nahe, aber *A. arundinaceus*-ähnliche, die bei Niethammer (Handbuch der deutschen Vogelkunde 1. Leipzig, 1937, S. 231) erwähnt werden, sah ich nicht. Es fehlen deren dunkelste Flecke.

Acrocephalus scirpaceus fuscus. Nach den (wenigen) Maßen und Gewichten von R. Kreuger/T. Stjernberg (1972) dünnschaliger und länglicher als die Eier der Nominatform. — k = 1,43.

Acrocephalus baeticatus cinnamomeus. Nach Lynes (Ibis 1925, S. 83) wie bei A. scirpaceus, aber kleiner.

[Zwei von Ross A. J. Walton, der die Vögel gesehen hat, in Zarafeni (Farafeni?), North Bank Division, Gambia, am 23. VIII. 1945 gesammelte Eier, aus tiefem, in Gras angebrachtem Napfnest, wurden nicht in die Liste aufgenommen, da die Art westwärts bisher nur bis zum Tschadsee und Nigeria bekannt ist. Ihre Maße lt. brieflicher Mitteilung von T. Stjernberg aus der Collectio R. Kreuger: 18,9 × 12,9 und 18,2 × 12,6 = 0,09 g, was durchaus für diese Art zutreffen könnte. Hrsg.] — k = 1,27.

Acrocephalus baeticatus suahelicus. Nach Sammlung Schönwetter und nach Grote (Journ. f. Orn. 61, S. 140, 1913) von den Eiern der folgenden Form nicht verschieden. — k = 1,38. — Ostafrikanische Stücke im Senckenberg-Museum und in Berlin, die wohl mit den Maßen in die der nächsten Form eingefügt worden sind, klingen an helle *A. palustris*-Typen an, weisen aber fahlere, hellolivbraune und graue, Zeichnung auf, die oben zusammenfließt. Dabei ist der Grund vorwiegend grauweiß, die Fleckung hell- und schmutzigbraun, meist verwischt, die durchscheinende Farbe gelbgrünlichweiß. In den Sammlungen sieht man von grüner oder bläulicher Tönung so gut wie nichts.

Acrocephalus baeticatus baeticatus. Ältere Eier erscheinen wie blasse, glanzlose, fahlbraun verwischt gefleckte oder braungrau hell gewölkte von *A. scirpaceus* mit spitzbreitovaler Gestalt (k = 1,34). Frische Stücke haben nach JAMES (Ool. Rec. 11, S. 54—57, 1931) grünlichbraune und grünlichgraue kleine Flecke oder Blattern auf bläulichweißem Grund.

Acrocephalus baeticatus hallae. NIETHAMMER (Journ. f. Orn. 88, Sonderh., S. 264, 1940) fand frische Schalen ähnlich stumpfoval wie bei *b. baeticatus*, auf weißem, grüngrau getöntem Grund ziemlich gleichmäßig mit mittelgroßen olivbraungrünlichen und hellgrauen Flecken bedeckt, die am stumpfen Ende gedrängter waren, daneben mit einzelnen schwarzbraunen Pünktchen und Strichen. Andere Eier waren reinweiß mit sehr feinen, weitere mit recht groben Flecken gezeichnet.

Acrocephalus stentoreus stentoreus. Neben grünlichen Typen oft mehr bräunliche. Die Stücke im Museum Koenig sind auf grünlichweißem Grund dunkel und fahlleberbraun sowie aschfarben gefleckt und gepunktet, weniger grob als bei *A. a. arundinaceus.* — k = 1,35.

Acrocephalus stentoreus brunnescens. Nach BAKER variiert die Grundfarbe von reinweiß bis gelblich- oder grauweiß; manchmal ist sie stark grün getönt. Die ziemlich derben, unregelmäßig geformten Blattern sind tief schwarzbraun und sienabraun, die bei grünen Exemplaren auftretenden Umterflecke lavendelgrau. Kein Schalenglanz. Länglichovale Eigestalt (k = 1,43).

Acrocephalus stentoreus meridionalis. Nach BAKER (1933, S. 357) wie bei *brunnescens.* — k = 1,36.

Acrocephalus stentoreus amyae. Wie bei der vorigen Rasse und ebenso klein aber von mehr bräunlichem Gesamteindruck. — k = 1,37.

Acrocephalus stentoreus siebersi. Bei HOOGERWERF (1949, S. 208) und HELLEBREKERS & HOOGERWERF (1967) sind die grünlich-, anscheinend seltener bläulichweißen Eier denen von *A. a. arundinaceus* ähnlich. — k = 1,36.

Acrocephalus stentoreus meyeri. Die wenigen bisher bekannt gewordenen Eier zeigen nichts von grünen und braunen Tönen, auch keine gröberen Flecke wie die vorigen Formen, haben vielmehr auf schön hellblauem Grund nach oben hin nur wenig dichter stehende schwarze, blaugraue und sepiabraune Punkte, von denen kleine und etwas größere ziemlich locker verteilt sind, etwa im Zeichnungscharakter dunkel und grob punktierter Eier von *Motacilla alba.* Blaßblau durchscheinend. Schale sehr dünn. — k = 1,42.

Acrocephalus stentoreus australis. Wie bei *s. stentoreus* im Grunde sowohl grauweiße bis bleichbläulichweiße Typen neben blaßgelblichbraunen, die aber wohl weniger häufig auftreten, mit kleinen und größeren Flecken in verschiedenen hellen oder dunklen braunen Tönen, manchmal kühn geblattert in Umber und Olivbraun neben Grau, dann wieder mehr verwischt gezeichnet. Gelbbraune Stücke sind zum Teil gefrickelt oder über und über wolkig gefleckt in Umber, Olivbraun und Schwarzgrau, solche mit bläulichweißem Grund oft schwer pur-

purschwarz und blaugrau geblattert. Manche erinnern an *A. palustris,* die im Britischen Museum an *A. arundinaceus,* zeigen aber mehr grauweißen Grund. — k = 1,39.

Acrocephalus arundinaceus arundinaceus. Eier von unverkennbar eigenem Charakter, mit einer nur unerheblichen Variation in Färbung und Zeichnung, von in den gewöhnlichen Grenzen abändernder Gestalt und nur mäßigem Glanz, mit reicher, nach oben hin dichter und gröber werdender Zeichnung, die sich über die gesamte Oberfläche erstreckt. Zum Teil sich überdeckend, stehen auf meist bläulich- oder grünlichweißem bis hellblauem oder -grünem Grund in der Regel zunächst mäßig viele kleine dunkle Punkte und Stipperchen, dann etwas größere heller olivbraune, zuoberst lose verstreut dunkel sepiabraune bis schwarze Flecke verschiedener Größe und Gestalt, manchmal ziemlich kühn und selbst flatschig, wobei jedoch zwischendurch viel Grund frei bleibt. In dieser Mischung finden sich auch blaßgraue Unterflecke, die nicht immer stark ausgeprägt sind. Andere Stücke ohne alles Grün und Blau tragen auf schmutzigweißem Grund fahlbraune und trübgraue Spritzer, manchmal von mehr gleichartiger Größe und mehr gleichmäßiger Verteilung, mit oder ohne die stärkeren Kontraste der zuerst erwähnten Varietäten. Dabei sind die schwärzlichen Flecke vorwiegend schärfer markiert oder abgerundet, die olivbraunen mehr verwischt und gleichzeitig in mehreren Tönen vertreten, wogegen die ganz dunklen Tupfen oft allein stehen, und zwar hauptsächlich auf bläulichem Grund. Von den nicht eben häufigen anomalen Färbungstypen zeigt der eine im Britischen Museum eine grauweiße spitze Eihälfte, an die sich als drittes Viertel ein lichtolivfarbener Gürtel schließt, während der Rest in einer dunkelolivbraunen Kappe mit umberbraunen Flecken besteht. Ein wiederholt beobachteter, absonderlicher Typ ist leicht glänzend ungefleckt rahmweiß, abgesehen von sehr vereinzelten, ganz unauffälligen grauen Unterfleckchen, wie viele Eier von *Sylvia nisoria.* So ist ein von Dr. Johann Ottow in Grünau bei Berlin gesammeltes, fast weißes Sechsergelege meiner Sammlung mit dunklem Kuckucksei (*Cuculus canorus*), ein Zeichen, daß für den Eindringling die Färbung der Nesteier keine Rolle spielt. Diese scheinen hier bläulichweiß durch, im Gegensatz zu den normalen Eiern mit blaßgrüner Innenfarbe. Kranzbildung ist selten. — k = 1,40. (Taf. 7, Fig. 10.)

Acrocephalus arundinaceus zarudnyi. Wie die Nominatform. — k = 1,42.

Acrocephalus arundinaceus griseldis. Eier teils wie bei *A. scirpaceus,* teils wie bei *A. palustris,* nur etwas größer als diese. — k = 1,33

Acrocephalus arundinaceus orientalis. Die Eier dieser und aller übrigen Rassen der Drosselrohrsänger dieser und voriger Art zeigen den gleichen Charakter wie die der Nominatform *a. arundinaceus*; sie sind nur meist kleiner. *Orientalis* ist oft zarter gefleckt und im Gesamteindruck heller, sonst ganz wie *A. stentoreus brunnescens.* — k = 1,38.

Acrocephalus luscinia syrinx. Nach Finsch milchweiß mit großen tiefbraunen und feineren grauen Flecken und Punkten, die oft einen Kranz bilden. Viele in Tring und London gesehene Stücke sowie die in Nehrkorns und meiner Sammlung sind wie *A. a. arundinaceus,* aber im Grunde grauweiß bis reinweiß, auch in

der auf das obere Eidrittel beschränkten Zeichnung ohne alle grünen oder bläulichen Töne. Die groben, zum Teil ineinander fließenden Flecke und Blattern sind hell und dunkel sepiabraun, manchmal fast schwarz. Dazwischen stehen noch leberbraune und graue, von denen sich einige kleine auf die übrigen zwei Drittel der Oberfläche verlieren. J. H. BRANDT (Condor 64, S. 429, 1962) beobachtete gelegentlich grünliche oder schwach braungelbliche Tönung der weißen Grundfärbung. Durchscheinende Farbe gelblichweiß. Gestalt länglichoval (k = 1,37). (Taf. 7, Fig. 11.)

Acrocephalus luscinia rehsei. Nach NEHRKORN mattgrünlicher Grund mit meist gleichmäßig verteilten, größeren und kleineren, schwarzen, grauen und bleigrauen Flecken. Die zugehörende Abbildung zeigt aber ein gleichpolig geformtes Ei, das auf blaßgrünlichem Grund viele gleichmäßig verteilte, sehr kleine lehmfarbene Fleckchen trägt mit einer Anzahl ungleichmäßig verstreuter grober Blattern dunkelolivbrauner Färbung neben einzelnen grauen Unterfleckchen, wie bei lebhaft gefärbten *A. palustris.* — k = 1,40.

Acrocephalus familiaris. Wie *A. a. orientalis,* sowohl in der Größe als in der gegenüber *A. a. arundinaceus* zarteren Zeichnung. — k = 1,34.

Calamocichla rufescens rufescens (auch zu *Acrocephalus*). Stumpfbreitoval (k = 1,32). Von den folgenden kaum verschieden. Grundfärbung weiß bis grünlich gehaucht. Kleine gelbbraune und graue, spärliche Punkte und Spritzer, dichter im oberen Polgebiet. Wie fein und locker gezeichnete Eier von *Motacilla alba,* nach SERLE (in BANNERMAN, The birds of Tropical West Africa 8, London, 1951, S. 426) aber auf grauweißem, grünlich gehauchtem Grund dicht fein und gröber schwarz, dunkelgrau und dunkelgelblichbraun gefleckt, mit aschgrauen Unterflecken.

Calamocichla rufescens nilotica. Nach CHAPIN (The birds of the Belgian Congo 3, in: Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. 75A, S. 448f., 1953) weiß, fein braun gefrickelt und gröber dunkelbraun gefleckt. — k = 1,36.

Calamocichla gracilirostris parva. Blaß bläulichweiß mit dichter Fleckung in verschiedenen Brauntönen (PRAED & GRANT 1955). — k ~ 1,33.

Calamocichla gracilirostris leptorhyncha. Vorwiegend wie kleine, nur grau gezeichnete *Motacilla alba*-Eier, was mit REICHENOW (Die Vögel Afrikas 3, Neudamm, 1905, S. 575) übereinstimmt, der von Fischer gesammelte Eier beschreibt. Dazu paßt gut das Ei von der Sansibar-Küste, das NEHRKORN *Bradypterus brachypterus* (V.), recte *baboecala,* zuschrieb. Diese Art fehlt auf Sansibar. Es trägt auf grauweißem bis graubläulichem Grund *Motacilla*-artige hell- und dunkelgraue bis schwarze, meist sehr dicht stehende kleine bis sehr große Flecke. Im Gegensatz zu diesen besaß Kutter eine Serie, die Übergänge zu den Eiern von *Acrocephalus palustris* zeigte. Neigung zu kurzovaler Gestalt (k = 1,31); fast glanzlos, blaßgelbgrün durchscheinend. Grundfärbung trübweiß bis blaßgrau. Grauviolette und braungraue Fleckchen verbreiten sich gewöhnlich über die ganze Oberfläche; dunklere auf andern Stücken liegen mehr am breiteren Ende. Auch nach VAUGHAN (Ibis 1930, S. 27) reichlich braun und purpurn gezeichnet, auf bläulichgrünem Grund.

Calamocichla gracilirostris zuluensis. Nach BELCHER auf rahmfarbenem Grund dicht trübbraun gefrickelt, mit Fleckenkappe am stumpfen Pol, nach BENSON (Ibis 1944, S. 404) blaß graugrün, braun und blaß lila gezeichnet, fast kappenförmig am stumpfen Pol. — k = 1,33.

Calamocichla gracilirostris gracilirostris (oft zu *Acrocephalus*). Trübweiß bis rahmfarben, nach dem stumpfen Ende hin dichter gewölkt in verschiedenen braunen und purpurnen Tönen. Solche Eier klingen an stark verwaschene von *Acrocephalus scirpaceus* mit schmutzigweißem Grund und graubraunen Flecken an. [Wegen des grünlichweißen Grundes und der großen Maße möchte ich auch die beiden im CAT. BRIT. MUS. als *Bradypterus brachypterus* vom Kap beschriebenen Eier hierher stellen; sie sind dicht rötlichgrau und grauviolett gefleckt und marmoriert. Nach ROBERTS (1957) weiß oder weiß mit grünlichem oder bläulichem Hauch und dicht mit winzigen schwarzen bis blaß sepiabraunen sowie einigen aschgrauen Unterflecken bedeckt. Es ergibt sich also wie bei der vorigen Rasse eine ziemlich große Variationsbreite. Hrsg.] — k = 1,33. (Taf. 7, Fig. 12.)

Calamocichla newtoni (auch zu *Acrocephalus*). Nach HARTLAUB (Die Vögel Madagaskars, Halle a. S. 1877, S. 115) „hellgraulichweiß, dicht gefleckt mit blassem lila, orangebräunlich und haarbraun", offenbar aus der Beschreibung NEWTONS (Ibis 1863, S. 344), der die Grundfärbung als grünlichweiß bezeichnete und das Nest ähnlich dem von *Acrocephalus scirpaceus* fand. Daß auch dessen Eier denen der *C. newtoni* ähneln sollen, wie NEHRKORN meint, kann ich bei den mir bekannt gewordenen Stücken ganz und gar nicht finden, und auch nach RAND (1936, S. 440) sind sie anders, auf bläulichweißem Grund unregelmäßig fein oliv und olivbraun, darunter grau gefleckt. Ich finde sie fast glanzlos trübgrauweiß mit nur sehr kleinen, aber scharf markierten dunkelschiefergrauen und sepiabraunen Flecken überall ziemlich gleichmäßig mitteldicht besetzt, zwischen denen sich erst bei genauer Betrachtung noch hell olivbraune und hellgraue zeigen, am unteren Ende hauptsächlich feinste. Der ursprünglich graugrüne Hauch blieb nur als gelbgrünlichweiß durchscheinende Färbung erhalten. Gesamteindruck: Auf schmutzigweißem Grund mit schwarzgrauer Farbe über die ganze Fläche locker und zart gefleckt, entfernt ähnlich dunkel gezeichneten Eiern der Bachstelze (*Motacilla alba*) oder länglichen Rieseneiern von *Phylloscopus sibilatrix*. — k = 1,39.

Chloropeta natalensis batesi. Eier nach OGILVIE-GRANT (in BATES, Ibis 1911, S. 526f.) wie bei der Nominatform sehr zart gezeichnet. Einzelne Stücke zeigen eine unbestimmte, trüb nelkenrote, verwaschene Kappe. — k = 1,33.

Chloropeta natalensis massaica. Nach MOREAU ungefleckt rahmfarben. Nach SERLE (Ibis 1943, S. 64) sehr blaß nelkenrötlich und fast ungefleckt bis auf eine Kappe verloschener rötlichbrauner Brandflecke sowie purpurner Unterflecke und Wölkungen. — k = 1,27.

Chloropeta natalensis similis. Ähnlich *n. natalensis*, der rahmfarbene Grund anscheinend etwas dunkler, gleichmäßig, aber spärlich braun und aschgrau punktiert (BELCHER), nach BENSON & PITMAN (Bull. Brit. Orn. Club 86, S. 27, 1966) vor allem am stumpfen Ende. — k = 1,34.

Chloropeta natalensis major. Nach PRIGOGINE (Ann. Mus. Afr. Centrale 8°, Zool. 185, S. 163, 1971) rosaweiß, nach dem stumpfen Pol zu kräftiger rosa getönt, dort auch dichter als anderswo stehende kleine braunrote Flecke. — k = 1,23.

Chloropeta natalensis natalensis. Teils breite, teils schmale Eigestalt (k = 1,36). Weiß oder mit rötlichem Schimmer, manchmal ungefleckt. In der Regel aber schöne rosarote bis rosabraune, deutlich hervortretende Punkte und zarteste Spritzer in lockerem Kranz am oberen Ende, sonst nur da und dort vereinzelte Stipperchen, nicht immer ein paar violettgraue dazwischen, im Charakter heller, zart gezeichneter *Terpsiphone*-Eier. Nach BELCHER im Niassaland rahmfarben, mit kleinen braunen und verloschen aschgrauen Flecken sparsam besetzt, unter denen sich zuweilen auch einige gekrümmte zarte Kritzel befinden.

Sphenoeacus afer transvaalensis, natalensis und *afer.* Schmutziggrau bis gelblichweiß mit ganz verloschenen grauen bis blaßgrauen Unterflecken, die manchmal eine Art Kappe bilden. Keine Oberflecke. Sehr ähnlich den blassen Eiern von *Sylvia nisoria*, auch denen von *Hypocolius ampelinus* bei den Bombycillidae. Länglichoval (k = 1,40 bzw. 1,32 bzw. 1,46).

Achaetops pycnopygius (= *Chaetops;* auch zu *Sphenoeacus*). Die von HOESCH 1936 wohl erstmalig gefundenen, sicher bestimmten Eier sind auf glattem, aber glanzlosem weißen Grund mit mittelgroßen, leuchtend fuchsigroten bis rostbraunen und violettgrauen Flecken am stumpfen Ende gezeichnet, die hauptsächlich in einem Kranz stehen und sich in mehreren Schattierungen überdecken; zartere Fleckchen fehlen auch sonst nicht, lassen aber immer viel Grund frei. Gestalt nahezu elliptisch (k = 1,38). Poren flach, Korn auch bei zehnfacher Vergrößerung noch sehr fein. Durchscheinende Farbe weiß.

Recht ähnliche Eier findet man bei *Macronous gularis woodi* und *M. g. montanus* unter den Timaliidae sowie bei *Icteria* und *Seiurus* unter den Parulidae. Die Eier der Turdiden *Chaetops frenatus* und *Cossypha caffra*, bei denen *A. pycnopygius* früher stand, sind ganz anders. Näheres siehe SCHÖNWETTER (in: HOESCH & NIETHAMMER, Journ. f. Orn. 88, Sonderh. S. 262, 1940).

Melocichla mentalis mentalis (auch zu *Sphenoeacus* gestellt). Nach SERLE (Ool. Rec. 18, 1938, siehe BANNERMAN 8, 1951, S. 436f.) sehr schöne Eier. Glattschalig, glänzend, warm rotbraun bis purpurbräunlich, dicht und dunkel in verschiedenen braunen und lila Tönen gefrickelt und gewölkt. Selbst innerhalb des Geleges sehr verschieden. Gestreckt oval (k = 1,43).

Melocichla mentalis amauroura. Nach CHAPIN (1953, S. 424) rötlichweiß, braunrot gewölkt, mit einem satter gefärbten Kranz um den stumpfen Pol. — k = 1,37.

Melocichla mentalis orientalis. Nach BELCHER bräunlich mit rosa Hauch. Die dunklen Flecke neigen zur Kappenbildung. Für den Vogel recht große Eier. — k = 1,45.

Hippolais. Obwohl alle Eier dieser Gattung im wesentlichen den gleichen Charakter tragen, kann man sie doch in Gruppen zusammenstellen, denen das

in der Regel fast völlige Fehlen des Schalenglanzes und die Zeichnung durch locker überall verstreute, meist rundliche, tiefbraune bis schwarze Punkte gemeinsam ist. Viele kleine Punkte sind mit einer Anzahl größerer gemischt, im ganzen mäßig dicht, immer scharf markiert, selten brandfleckig. Grundfärbung:

1. Mitteldunkel rosarot: *icterina, polyglotta*; etwas heller: *olivetorum* und *c. caligata*;
2. blaßrosa bis rosagrau, zum Ausbleichen in Grauweiß neigend: *languida, pallida*;
3. hellgrau bis weiß, nur, wenn frisch, zum Teil rosa gehaucht: *caligata rama*.

Hinsichtlich der Eigestalt zeigen *icterina, polyglotta, olivetorum, languida* und *pallida reiseri* das gewöhnliche Oval (k = 1,33—1,37). Gestreckter ist *pallida opaca* (k = 1,42), kurzbreitoval sind dagegen. *p. pallida, pallida elaeica, caligata caligata* und *c. rama*, besonders die beiden letzten mit k = 1,26 und 1,28.

Hippolais icterina icterina. Am lebhaftesten und reinsten rosenrot gefärbt in helleren und dunkleren Schattierungen, recht konstant. Ziemlich seltene Varietäten haben einen grauen oder bräunlichen bis lachsfarbenen Hauch im Rosa und zuweilen statt der schwarzen runden Punkte oder neben solchen einzelne kurze dunkle Strichel. In noch selteneren Fällen laufen lange spinnwebdünne Fäden in verschiedenen Richtungen über die Oberfläche, was bei den anderen Arten kaum je beobachtet wird. Unterflecke kommen fast niemals vor, wohl aber ungefleckte und sogar weiße Eier. Bei einem zerbrochenen des letzten Typs fand ich zwischen Mammillen- und Prismenzone eine deutliche Schicht dunkelbraunen Pigments, also eine vorzeitige Ablagerung des normalerweise die Grundfärbung und Fleckung erzeugenden Farbstoffs. Das eigenartige Korn gleicht dem bei *Nesillas* zu beschreibenden. Man sieht unter der Lupe deutlich die zu kleinsten Gruppen zusammengetretenen Prismenköpfe, dazwischen zahllose winzige dunkle Täler; es ist also keine Cuticula vorhanden. Die Poren fand ich nicht deutlich sichtbar, im Gegensatz zu Szielasko (Journ. f. Orn. 61, S. 251 u. Taf. 1, Fig. 9, 1913). Als durchscheinende Farbe zeigt sich ein blasses, oft gelblich getöntes Rosa. — k = 1,35.

Hippolais polyglotta. Rosa wie *H. icterina*, nur unbedeutend kleiner. Nach Rey jedoch oft feiner gefrickelt, die Oberfläche mit kaum sichtbaren zarten Wölkchen und ungemein feinen Kritzeln und Haarlinien bedeckt. Innenfarbe gelbrosa. — k = 1,34. (Taf. 7, Fig. 13.)

Hippolais olivetorum. Größer und etwas blasser als die Eier der beiden vorigen Arten. Pater Schmitz erhielt ein Gelege mit glänzend milchweißem Grund (Z. f. Ool. 21, S. 26, 1911). Der Rosaton bleicht aus. Poren deutlicher als bei *icterina* und *polyglotta*. Gelbrosa bis orange durchscheinend. In der großen Serie des Britischen Museums nicht ein einziges Ei mit spinnwebfädenartigen Linien. Höchstens waren dort ein paar Strichel zu sehen. — k = 1,35.

Hippolais languida. Blaß graurosa, betonter rosa als bei *p. pallida*. Kritzel statt der Punkte anscheinend seltener als bei den anderen Arten, aber zuweilen sind schwache, kaum bemerkbare graue Unterfleckchen vorhanden. — k = 1,40. (Taf. 7, Fig. 14.)

Hippolais pallida reiseri. Nach T. STJERNBERG (briefl. 1973) heller als *H. icterina*, also deutlich rötlich. Sehr dünnschalig. — k = 1,37.

Hippolais pallida opaca. Oft rötlicher als *pallida* und *elaeica*, also dunkler, aber ausbleichend, überdies größer, auch als *reiseri*. Sehr dünnschalig. Etwas länglich oval (k = 1,43). Gelblichweiß durchscheinend.

Hippolais pallida pallida und *elaeica*. Grundfärbung hellgrau mit geringer, bald ausbleichender rötlicher bis violetter Tönung. Statt zarter Punkte zuweilen einige feine Strichel oder Haarzüge, dazu gelegentlich ein paar hellaschgraue Unterflecke. Meist kurzovale Gestalt (k = 1,31). Blaßgelb bis gelblichrosa durchscheinend. Gesamteindruck mehr grauweiß als rötlich. Nach DEMENTIEW u. a. (1954, S. 328) sind zentralasiatische Eier von *elaeica* kleiner als griechische: 16,3 × 12,8 Kara-kum und 16 × 12 mm Kysyl-kum nach SARUDNY (1896 bzw. 1915) gegen 17,4 × 13,0 aus Griechenland, was aber wohl für Reihen nicht gelten wird.

Hippolais caligata caligata. Nicht weißlich wie die folgende *c. rama*, sondern rosa wie eine Zwergausgabe von *icterina*, jedoch in der Grundfärbung trüber, in der Gestalt breiter (k = 1,26), gelb bis hell orange durchscheinend. Neben schwarzen Punkten verschiedener Größe auch nicht selten einige feine Schnörkel oder Linien.

Hippolais caligata rama. Breitovale (k = 1,28), völlig glanzlose kleine Eier, die in ihrem Gesamteindruck am weitesten von denen der *H. icterina* abweichen. Grundfärbung vorwiegend fast reinweiß oder kaum merklich grau getönt, nur gelegentlich schwach rosa oder rahmfarben, nach BAKER sogar grünlich gehaucht, eine Tönung, die man in dieser Gattung nicht erwartet. Trotz ihrer geringen Größe oft so grob schwarz gepunktet wie bei den größeren Arten, meist aber weniger rundlich, nicht selten zart bekritzelt, zuweilen nur äußerst fein punktiert. Kleine blaugraue Unterflecke häufiger als bei allen Verwandten, ebenso eine leichte Verdichtung der Zeichnung auf der breiteren Eihälfte.

[Die erwähnten Zeichnungen können nach BAKERS ausführlicher Beschreibung (1933, S. 402f.) auch auf dunkelgrauem Grund stehen. Blaß gelbbräunlichweiße Eier sind mit zahllosen grauen Spritzern besetzt, die eine Kappe am stumpfen Ende bilden und sonst spärlich verteilt sind; dazu können bei diesem Typ einige schwarze Fleckchen kommen. Weiße Typen ähneln nach BAKER kleinen Eiern von *Emberiza cirlus* mit ihren schwarzen Linien, Kritzeln und Fleckchen sowie blaßgraulila Unterflecken. Andere sehen trüb nelkenrötlichen, rahmfarbenen oder blaß gelbbräunlichen von *Emberiza calandra* mit purpurschwarzen, blaßlila und rötlichgrauen, manchmal zahlreichen und immer am stumpfen Ende dichteren Linien, Flatschen und Kritzeln ähnlich. Ein weiterer Typ gleicht dem vorigen; aber die Schnörkel sind rotbraun und die Unterzeichnung rötlichgrau; manchmal sind nur lange Schnörkel und diese nur in einem Kranz um den stumpfen Pol vorhanden. Außerdem gibt es Eier, die auf den verschiedenen erwähnten Grundfärbungen purpurn oder lilagrau gewölkt und darüber mit einigen schwarzen oder dunkel rotbraunen Zeichnungen versehen sind. Ausnahmsweise ist der Grund ganz rein weiß. Wenige Eier ähneln nach BAKER denen von *H. pallida*

pallida und *p. elaeica*. Hrsg.] Viele erinnern nach SCHÖNWETTER an schwarz punktierten von *Phylloscopus collybita*. Durchscheinende Färbung weiß oder ganz leicht getönt. (Taf. 7, Fig. 15.)

Chaetornis striatus. Diese und die folgenden Arten sind zum Teil unsicher untergebracht, sollten aber nicht hinter den Sylvien, *Phylloscopus* und *Orthotomus* stehen, um der letzteren oologischen Zusammenhang mit *Cisticola* nicht zu stören. — Zeichnungscharakter wie bei *Locustella fluviatilis*. Nur geringer Glanz. Auf weißem bis leicht rosa gehauchtem Grund mit am stumpfen Ende dichter stehenden Pünktchen und nicht viel größeren Fleckchen rosabrauner, lilaroter und purpurgrauer Farbe übersät, von denen sich nur die dunkleren, überall locker verteilten, gut abheben, — k = 1,35.

Nesillas typicus typicus (= *Ellisia*). Meist glanzlose Eier vom gleichen Färbungscharakter wie bei *Hippolais icterina*, jedoch ohne deren rundliche Punkte. Drei Haupttypen:

1. Bräunlichrot verwischt gefrickelt oder überaus dicht sehr fein gewölkt, so daß der rosa Grund nur eben noch zu erkennen ist und das Ei fast einfarbig erscheint. Dazu einzelne dünne dunklere Haarlinien, die sich nur wenig abheben, ähnlich wie bei *Phragamaticola*, im ganzen das Ei aber viel brauner und dunkler als bei dieser größeren Art. Auch bei *Megalurus*-Schalen der dunkelsten Varietät und bei *Anthus trivialis* sah ich zum Teil recht ähnliche Eier.

2. Kontrastreicher Typ sehr schöner Eier vom Zeichnungscharakter derer von *Emberiza citrinella*, aber im Gesamteindruck nicht grau, sondern rosa. Auf dem hell rosaroten Grund sieht man zunächst ebenso gefärbte, nur wenig dunklere und auch graue Wolken, die unregelmäßig und locker von langen, sich scharf abhebenden faserigen, dunkelpurpurbraunen Linien überzogen sind. Diese Linien beginnen zum Teil in eckigen, fast schwarzen Fleckchen und Kritzeln und winden sich, verschieden dick, in mehrerlei Richtungen hin und her. Solche Stücke können für erythristische Goldammereier (*Emberiza citrinella*) gehalten werden, sind jedoch länglicher geformt.

3. Seltener findet man auf mehr bräunlichem bis blaß terrakottfarbenem Grund neben kleinen wolkigen, hellbraungrauen Unterflecken weitläufig verstreute dunkelbraune zarte Spritzer, Schnörkel und Kritzel, ohne Haarlinien.

Das leicht gerauhte Schalenkorn ist eigenartig, indem die Glätte durch unzählige, winzigste, gleichartige, dunkle Grübchen unterbrochen erscheint, die eng aneinander liegen. Merkwürdigerweise sah ich solch Korn nur noch bei den ebenso ungewöhnlich gefärbten Eiern von *Hippolais*, *Phragamaticola* und *Sericornis*. Im Gegensatz zu SZIELASKO (1913) ist das Korn also nicht wie bei den Rohrsängern (*Acrocephalus*). Durchscheinende Farbe gelbrötlich bis bräunlichrosa. — k = 1,33.

Nesillas typicus lantzi. Wie *t. typicus*. Die wenigen gesehenen Eier waren gegenüber dieser Rasse im Grunde dunkler graurosa, aber ähnlich, wenn auch schwächer, gezeichnet, und mehreren fehlten die feinen Haarlinien. — k = 1,35.

Nesillas typicus longicaudatus. BENSON (Ibis 103b, S. 82, 1960) beschrieb 2 Zweiergelege als blaßgefärbte, glänzende Eier vom Typ des *Phyllastrephus flavostriatus* mit der Zeichnung von *Emberiza schoeniclus*: auf blaß purpur-nelken- bis

krepprötlichem Grund spärlich, aber grob purpur- und schokoladenbraun geflatscht, gefleckt und ammerartig bekritzelt und gestrichelt; diese Zeichnung am stumpfen Pol oder in einem Kranz darum dichter als anderswo; Unterflecke verschiedener Größe schmutzig grau. — k = 1,34.

Nesillas aldabranus. Nach BENSON & PENNY (Bull. Brit. Orn. Club 88, S. 103, 1968) oval, glatt und etwas glänzend. Auf sehr blaß purpurnem Grunde ist das Ei grob gefleckt, gesprenkelt und mit wenigen kleinen Haarlinien bedeckt. Zu dieser dunkelbraunen Zeichnung kommen sehr wenige blaß lila Unterflecke. Fast die ganze Zeichnung befindet sich in einem gut abgehobenen Ring nahe dem stumpfen Pol. Kleiner als fast alle Eier von *N. t. typicus*, die ähnlich sind, aber nie einen so deutlich begrenzten Fleckenring tragen und meist viel mehr Haarlinien.

Thamnornis chloropetoides. Dieser im Leben nach APPERT (Journ. f. Orn. 113, S. 70, 1972) an echte Grasmücken (*Sylvia*) oder Rohrsänger (*Acrocephalus*) erinnernde Vogel, ein Rohrsänger- oder Schwirlverwandter (*Locustella*), legt kurzelliptische (k = 1,27), glänzende und sehr glatte Eier, die auf rötlichweißem Grund dicht mit kleineren und größeren, braun-weinroten wie Fetzen wirkenden Flecken von verschiedener Farbintensität gezeichnet sind, manche, besonders am dicken Pol, auch mit grauroten. Dazwischen sind sehr blasse, weinrötliche verstreut; der stumpfe Pol ist von der Fleckung fast ganz bedeckt.

Bebrornis rodericanus. Nur das einzige, langovale (k = 1,43) Ei im Britischen Museum wurde bekannt. Es erinnert an hellolivbraun sehr zart und locker gefleckte und spärlich punktierte Eier von *Sylvia curruca*, fällt also ganz aus der Reihe, wenn HARTLAUB (Die Vögel Madagascars, Halle a. S., 1877) recht damit hat, daß diese Art in die gleiche Gattung wie die vorige gehöre. Auf weißem, glanzlosem Grund ist es vorwiegend auf der oberen Eihälfte mit nicht besonders dichten, hell umberbraunen Wischern mäßiger Größe besetzt, über denen graubraune und noch dunklere Punkte und kleine Fleckchen lagern, dazwischen einige blaß lavendelgraue Unterflecke.

Megalurus pryeri pryeri. Nach YAMASHINA (Journ. f. Orn. 86, S. 512, 1938) einfarbig weißliche Eier, bemerkenswert, weil es solche bei keinem der Verwandten, z. B. anderen *Megalurus*, auch nicht bei *Bradypterus* und *Lusciniola* gibt. — k = 1,34. G maximal 2,05 g, bei YAMASHINA verdruckt (15 g).

Megalurus palustris toklao. Nach BAKER deutlich stärker purpurn getönt und dunkler gefleckt als bei der entfernt wohnenden Nominatform (1933, S. 398), da die Grundfärbung meist trüb hellrötlich oder lilarötlich ist und die Flecke schwärzlich- und purpurbraun sind. — k = 1,34.

Megalurus palustris palustris. Wie alle Eier der Gattung nur unbedeutend glänzend und in der Gestalt von langoval bis nahezu sphärisch wechselnd (k = 1,38). Im Gegensatz zu den anderen Arten steht die Zeichnung auf vorwiegend weißem Grund. Dieser ist überall gleichmäßig mit sich scharf abhebenden dunkleren oder helleren kastanienbraunen oder mehr sepiafarbenen Punktflecken geringer Größe besät, die oft mit nur wenig größeren, ebenfalls sehr gleichartigen, gemischt sind. Sie lassen zwischen sich immer ebensoviel oder mehr vom Grund frei, als sie davon verdecken, und stehen um so dichter, je kleiner sie sind. Die

Erkrankungen der Zootiere

Herausgegeben von der AdW, Forschungsstelle für Wirbeltierforschung, Abt. Zoo- u. Wildtiererkrankungen

Zusammengestellt u. bearbeitet von
RUDOLF IPPEN/HANS-DIETER SCHRÖDER

Heft 9: Verhandlungsbericht des XVII. Internationalen Symposiums über die Erkrankungen der Zootiere

1975. X, 410 Seiten — 90 Abb. — 48 Tab. — 4° — 70,— M
Bestell-Nr. 762 071 7 (2136/9)

Seit 1959 werden jährlich Symposien über die Erkrankungen der Zootiere veranstaltet. In Form von Verhandlungsberichten erscheinen sämtliche zu den Symposien angemeldeten Referate bereits vor dem jeweiligen Symposium und bieten somit eine sehr gute Diskussionsgrundlage. Die Verhandlungsberichte werden von der Forschungsstelle für Wirbeltierforschung (im Tierpark Berlin) der Akademie der Wissenschaften, Abteilung für Zoo- und Wildtiererkrankungen, herausgegeben.

Bestellungen durch eine Buchhandlung erbeten



AKADEMIE-VERLAG
DDR-108 Berlin, Leipziger Str. 3/4

KLAUS ODENING

Parasitismus

Grundfragen und Grundbegriffe

(Wissenschaftl. Taschenbücher, Reihe Biologie)

1973. 170 Seiten — 13 Abbildungen — kl. 8° — 8,— M
Bestell-Nr. 761 6478 (7112)

In diesem Band wird ein Überblick über den Parasitismus als Lebenserscheinung gegeben, wobei seine Stellung und Abgrenzung innerhalb der weit verbreiteten „Körper-Kontakt-Vergesellschaftungen" (Somatoxeniesysteme) erläutert wird. Der eigentliche (Stationär-) Parasitismus wird vor allem vom Temporärparasitismus, aber auch vom Parasitoidismus abgegrenzt. Weiterhin werden Formen und Stufen, Entstehung und Evolution des Parasitismus behandelt. Besonders eingegangen wird auf die Fragen des Wirtswechsels und der Parasitenwirte sowie auf Aspekte der Fortpflanzung, Entwicklung und der Lebenszyklen in den großen Parasitengruppen (Viren, Bakterien, Protozoen, Pilze, Helminthen, Arthropoden) und ihres Verhältnisses zu den Wirten.

Bestellungen durch eine Buchhandlung erbeten



MAX SCHÖNWETTER

HANDBUCH DER OOLOGIE

HERAUSGEGEBEN UND ERGÄNZT VON

Dr. WILHELM MEISE

Zoologisches Institut und Museum Hamburg

Lieferung 23



AKADEMIE-VERLAG · BERLIN

1975

23. Lieferung
Seite 579—642
Tafel 8

Erschienen im Akademie-Verlag, 108 Berlin, Leipziger Straße 3—4

Lizenznummer: 202 · 100/545/75
Satz und Druck: VEB Druckhaus „Maxim Gorki“, 74 Altenburg
Bestellnummer: 762 074 1 (3037/23) · LSV 1365
Printed in GDR
EVP 14,—

blaßvioletten Unterfleckchen erscheinen unter der Lupe etwas deutlicher als bei den anderen Arten, denen sie oft fehlen. Hierdurch sowie infolge des hellen Grundes und der klaren, unverwischten, mehr bräunlichen Zeichnung ergibt sich ein Gesamteindruck, der von dem mehr roten bei *M. timoriensis macrurus* und anderen erheblich abweicht und dem bei *Locustella fluviatilis* näherkommt. Der Grund kann auch leicht rosa getönt sein, die Fleckenfarbe rötlich-, umber- bis purpurbraun, selbst noch dunkler. Neben den manchmal oben zusammengedrängten, oft gut stecknadelkopfgroßen Punkten gibt es als Zeichnung auch kleine Spritzer, Strichel und Wölkchen, die mehr oder weniger gleichmäßig verteilt sind und zum Teil Ähnlichkeit mit denen hellgrundiger *Pycnonotus* (z. B. *aurigaster* oder *goiavier*) -Eier zeigen, aber nach Hellebrekers & Hoogerwerf (1967, S. 120) selten auch die Grundfärbung fast verdecken oder Kappen und Ringzonen bilden können.

Megalurus timoriensis tweeddalei. Oft ziemlich glänzend und stumpfoval (k = 1,35). Von Whitehead gesammelte Eier tragen auf weißlichfleischfarbenem Grund ziemlich sparsam über die ganze Fläche verbreitete hellrote kleine Flecke und Punkte nebst einer Zone von blaß violettgrauen Unterflecken am breiteren Ende. Stücke im Britischen Museum machen einen ähnlichen Eindruck. Manche erscheinen fast einfarbig mitteldunkel bräunlichrot mit nur feinsten, etwas dunkleren Punktfleckchen, die locker stehen; von ihnen heben sich bloß einzelne deutlich ab. Die anderen Eier sind überall unter Bildung einer undeutlichen Zone sehr zart und dicht rosabraun und lila gefrickelt. Nehrkorns Exemplare haben *Locustella*-Charakter; sie tragen überall locker verteilte, kleine dunkelbraune Flecke auf hellrosa Grund.

Megalurus timoriensis macrurus. Rote Eier. Mäßiger Glanz. Neigung zu etwas gestreckter Gestalt (k = 1,41). Meist ganz wie der bei *Nesillas* beschriebene Typ 1, nur größer. Fast einfarbig mitteldunkel braunrötlich, so dicht überaus zart gefrickelt oder gewölkt. Die einen mehr rötlich, die anderen mehr braun. Manche haben auf graurosa Grund reiche Spritzer und kleine Blattern, zuweilen selbst gröbere dunkelrotbraune. Dazu manchmal unauffällige rötlichgraue Unterflecke, noch seltener sieht man kurze Haarstriche. Nicht *Locustella*-artig, erinnern sie eher an den fast einfarbigen dunkelroten Typ bei *Pycnonotus*. Die durchscheinende Färbung erweist sich als beinahe so düster wie die der Zeichnung, gelbbräunlich bis mitteldunkel terrakott. Im letzten Fall ist anscheinend oft die Kalkschale in ihrer ganzen Dicke rot durchgefärbt. Auch bei *Anthus trivialis* gibt es so dicht rot gefrickelte Stücke.

Megalurus timoriensis interscapularis. Bei Nehrkorn rosa bis braunrötlich mit feinen oder gröberen rostfarbenen und violetten Flecken, die meist kranzförmig angeordnet sind. Von den prachtvollen Exemplaren im Wiener Museum gewinnt man eine Vorstellung, wenn man sich Eier der *Hippolais icterina* lebhaft rosa und sehr groß denkt, dazu noch derbe graupurpurne Unterflecke zwischen den rundlichen dunkel purpurnen Oberflecken. Der grobfleckige (nicht der dicht gefrikkelte) *Pycnonotus*-Typ kann recht ähnlich sein. — k = 1,37.

Megalurus timoriensis alisteri. Nach North ganz wie *M. gramineus*, jedoch etwas größer. Auf rötlichweißem Grund überall purpurrot gefrickelt, nach oben

dichter. — k = 1,38. [2 dieser Rasse unter dem Namen des Synonyms *oweni* Math. zugeschriebene, in der Sammlung R. Kreuger liegende Eier aus Queensland scheinen der Größe wegen zu *M. g. gramineus* zu gehören. Ihre Maße (briefl. 1972) 17,9 × 13,3 = 0,08 g; 18,2 × 13,7 = 0,08 g; sie ergeben a = 18,1, b = 13,5 mm, g = 0,082 g, d = 0,058 mm, G = 1,73 g und Rg = 4,7%, sind also sehr dünnschalig und nicht in der Liste. Hrsg.]

Megalurus albolimbatus papuensis. Nach Rand (Amer. Mus. Novit. 991, S. 5, 1938) im Kugelnest mit seitlicher Öffnung 3 rötlichweiße Eier, die dicht mit kleinen rötlichbraunen Frickeln und Punkten bedeckt sind. — k = 1,35.

Megalurus gramineus gramineus. Rötlichweiß mit rotbraunen, purpurroten oder mehr bräunlichen Frickeln und Punkten im Charakter der *Locustella*-Eier. Teils ziemlich fein und gleichmäßig verteilt, teils etwas gröber und kühner gezeichnet, nach dem stumpfen Ende hin dichter, auch mit winzigen trüb purpurgrauen Flecken dazwischen. Glanz gering. Innenfarbe rosaweiß. — k = 1,39. (Über 2 Eier aus Queensland s. unter *M. t. alisteri*).

Cinclorhamphus cruralis. Oft etwas länglichoval (k = 1,40), mäßig glänzend. Auf rosaweißem Grund dichte feine, zum Teil verwischte Frickel und Fleckchen, zuweilen auch etwas gröbere, oder vorwiegend Punkte in Rötlichbraun oder Lachsfarben neben zurücktretenden lilagrauen Unterfleckchen. Gelegentlich sind es verwischte mattbräunliche und schwarzbräunliche Punkte, die sehr dicht stehen, wie auch sonst meist ziemlich die ganze Oberfläche mit Zeichnung bedeckt ist, nicht selten aber auch in einer Zone am stumpfen Ende. Einzelne Stücke im Britischen Museum zeigen nur blaßlavendelfarbene verwischte Fleckchen auf nelkenrötlichweißem Grund. (Taf. 7, Fig. 16.)

Cinclorhamphus mathewsi. Gestalt wechselnd (meist k = 1,36). Glanz mäßig. Oft lebhafter gefärbt, sonst ähnlich den vorigen. Grundfärbung weiß bis rötlich- oder zart purpurweiß, weitgehend bedeckt mit rötlich- oder purpurbraunen Punkten, Frickeln, kleinen unregelmäßig geformten Fleckchen, besonders am oberen Ende. Manche Stücke sind gröber gefleckt, und zwar auch mehr nelkenrot, kastanienbraun, selbst nahezu karminrot. Andere zeigen sich nur minutiös punktiert, nach oben hin zunehmend dichter. Feinpunktierte Eier von *Pycnonotus* können recht ähnlich sein. Weiß oder rosaweiß durchscheinend. (Taf. 7, Fig. 17.)

Cinclorhamphus und *Eremiornis* scheinen nach einigen Irrfahrten auch oologisch hier richtig untergebracht zu sein.

Eremiornis carteri. Länglichoval (k = 1,46). Nelkenrötlichweiß, überall, besonders aber am oberen Ende, dicht bedeckt mit sehr kleinen Fleckchen von heller bis dunkler rötlich- oder purpurbrauner sowie lilagrauer Farbe (nach H. L. White, Emu 18, S. 128, 1918, s. Mathews, Birds of Australia 9, London, 1922, S. 391; Cayley, What bird is that? Sydney, 1931, S. 174, u. Serventy & Whittell 1967, S. 315).

Bowdleria punctata vealeae. Nach Oliver (New Zealand birds. Second edition. Wellington, 1955, S. 463) nelkenrötlich, überall, besonders am stumpfen Ende, mit purpurnen und hell braunen Flecken bedeckt. — k = 1,26.

Bowdleria punctata punctata (und *caudata*?). Weiße Eier mit Rosahauch und rötlichbraunen oder rötlich purpurfarbenen sehr zarten Fleckchen überall, auch als Kranz am stumpfen Ende, ähnlich *Locustella* und *Megalurus*. Reischeksche Stücke im Wiener Museum gleichen auf gelblichweißem Grund fuchsig fein gefleckten von *Ficedula parva*. (Sind es *caudata*-Stücke von den Snares-Inseln, s. u.?). Gestalt elliptisch (k = 1,33), nach OLIVER etwas länglicher (k = 1,37) und auf weißem Grund rötlichbraun gefrickelt.

Bowdleria punctata stewartiana. Nach OLIVER blaß nelkenrötlich mit rötlichbraunen Flecken überall, besonders in einem Band um den stumpfen Pol. — k = 1,46.

Bowdleria punctata caudata. Nach OLIVER blaß lilanelkenrötlich, überall reichlich mit winzigen roten und blaßlila Flecken bedeckt. — k = 1,41.

Bowdleria rufescens. Nach OLIVER (1955) breit eiförmig zugespitzt (k = 1,18), rahmweiß, überall rotbraun gefrickelt oder marmoriert.

Ortygocichla rubiginosa. Spitzlangoval (k = 1,42). Fast ohne Glanz. Auf rahmweißem Grund über und über wolkig gefleckt, am dickeren Ende dichter, gelegentlich kappenartig. Die kleinen Fleckchen sind rotbraun oder rötlich oder fuchsig, zwischen ihnen einige lilagraue Unterflecke. NEHRKORN vergleicht diese Eier mit solchen der Lerchen (Alaudidae), wenn man sich deren Zeichnung rot denkt, wie sie ja bei *Rhamphocorys clot-bey* tatsächlich ist.

Sylvia nisoria nisoria. Wie bei allen Eiern der Gattung gewöhnliche Eigestalt mit Neigung zu etwas breiteren, bauchigen Formen (k = 1,34). Grundfarbe weißlich, oft leicht grau oder gelbbräunlich getönt, selten grünlichweiß, aber häufig so durchscheinend. Von allen anderen *Sylvia*-Eiern nicht nur durch bedeutendere Größe, sondern vor allem durch eine ganz ungewöhnliche Zeichnung unterschieden. Diese besteht in der Regel lediglich aus mehr oder weniger gleichmäßig verteilten, ganz verloschenen, meist kleinen, aber oft ziemlich dichten Unterflecken in Gestalt blaß blaugrauer Flecke oder Wölkchen. Nur wenige Stücke sind deutlicher gezeichnet und tragen dann zuweilen auch einige schwache, hellgelbbraune Spritzer oder Wischer. Viele Eier erscheinen nahezu einfarbig grauweiß oder blaß gelbbräunlichweiß und ziemlich glänzend. An Korn und Poren konnte ich bei keiner *Sylvia*-Art etwas Besonderes entdecken.

Das Fehlen der Oberflecke, verbunden mit reichlicher Unterfleckung, finden wir als Regel wieder bei dem Bombycilliden *Hypocolius ampelinus* und dem Prionopinen *Eurocephalus anguitimens rueppelli*. Ähnlich verborgene Zeichnung wird sonst nur noch bei *Cariama cristata* und *Balearica* beobachtet. (Taf. 8, Fig. 1.)

Sylvia nisoria merzbacheri zeigt genau dasselbe Bild. — k = 1,38.

Sylvia hortensis hortensis. Im Gegensatz zu allen anderen *Sylvia*-Eiern ist hier die Grundfärbung wenigstens bei älteren Exemplaren reinweiß und die Zeichnung spärlich, oft punktförmig, immer scharf markiert, also von ganz besonderem Charakter. Bei frischen Stücken ist der zuweilen erheblich glänzende Grund sehr blaß grau, grünlich oder bleichbläulich gehaucht. Soweit die Zeichnung nicht

nur in grauen, braunen und schwärzlichen Punkten besteht, die sich mehr oder weniger gleichmäßig verteilen, handelt es sich um weitläufige kleine Blattern, Wischer und Strichel in Olivgrünlichbraun und Lilagrau. Sie sind manchmal brandfleckig ausgelaufen, am stumpfen Ende etwas zahlreicher und gröber als sonst. Infolge des hellen Grundes treten die Unterflecke hier stärker als bei *atricapilla* und *borin* hervor. Am nächsten stehen die *hortensis*-Eier den viel kleineren von *S. curruca*, deren Grundfärbung aber selten so rein weiß ist. Dann und wann zeigen sich auch fast schwarze, rundliche Punktflecke und vereinzelte tiefbraune Kritzel. Durchscheinende Färbung weiß, blauweiß oder gelblich. — k = 1,34.

Sylvia hortensis crassirostris. Hartert schildert die Eier dieser östlichen Rasse als gegenüber der vorigen meist größer und glänzender, nicht so reinweiß, in frischem Zustand deutlich blaßgrün. Die Fleckung ist dreifarbig: aschgrau, grünlichgrau und bräunlich, oft über das ganze Ei verstreut. Brandflecke kommen anscheinend nie vor. Die Eier erinnern gar nicht an die von *S. curruca* und haben einen ganz eigenartigen Charakter. — Hiergegen läßt sich einwenden, daß eine große Menge von Krüper in Griechenland und Kleinasien gesammelter Eier gerade besonders reinen weißen Grund zeigen, ebenso Stücke aus Dalmatien. Viele tragen nur spärliche Punkte, andere jedoch kommen mit denen der Westform *hortensis* überein, wenngleich sie den *S. curruca*-Eiern weniger ähneln als diese. — k = 1,34.

Sylvia hortensis jerdoni. Diese indischen Eier sind ganz wie die vorigen. — k = 1,38.

Sylvia curruca curruca. Gestalt spitzbreitoval (k = 1,29). Glanz mäßig. In der Größe stark, in Färbung und Zeichnung schwach veränderlich. Wie alle mitteleuropäischen *Sylvia*-Eier von unverkennbar eigenem Gepräge, wenngleich manchmal entfernt an einen *S. borin*-Typ anklingend. Grund zuweilen milchweiß, häufiger aber trübweiß, bleich gelbbräunlich, seltener grünlich gehaucht. Die Zusammendrängung des größten Teils der Zeichnung im breiteren Drittel der Oberfläche ist hier ausnahmslos viel stärker als bei den andern mitteleuropäischen Grasmücken. Die oft recht dicht zusammenstehenden, kleinen und größeren Flecke graubrauner, gelbbrauner, olivbrauner und blaß lilagrauer Färbung treten gleichzeitig in mehreren Schattierungen gemischt auf, weniger oft scharf markiert oder punktförmig als leicht verwischt. Die dunkelsten Tüpfel, zuweilen mit brandfleckig helleren Rändern, können sehr auffallen, aber auch ganz fehlen. Manche Stücke mit einigen zusätzlichen schwarzen Punkten kann man für eine Zwergausgabe von *S. hortensis*-Eiern halten. Die Zeichnung ist jedoch normalerweise reicher. Aber ein abnormes Gelege meiner Sammlung mit recht großen Eiern zeigt auf reinweißem Grund nur wenige schwärzliche bzw. olivbraune Pünktchen. Erythristische Eier wurden wohl nur einmal von Jourdain (Witherby u. a. 1940, S. 87) festgestellt, und auch Kritzelzeichnung ist überaus selten. Durchscheinende Farbe gelbgrünlichweiß bis bläulichweiß, bei älteren Stücken mehr gelb. — k = 1,32.

Sylvia curruca blythi. Häufig sienabraun getönt (Baker 1933, S. 409). — k = 1,32.

Sylvia curruca halimodendri und *jaxartica.* Färbung und Zeichnung wie bei *S. c. curruca.* — k = 1,28.

Sylvia minula margelanica. In Färbung und Größe wie deutsche *S. c. curruca*; doch ist wegen des Nebeneinandervorkommens der beiden, von russischen Forschern nicht zu zwei Arten gerechneten Klappergrasmücken eine Verwechslung in Einzelfällen nicht ausgeschlossen. Nicht, wie HARTERT sagt, kleiner als *c. curruca* (SCHÖNWETTER, Journ. f. Orn. 85, S. 538, 1937). — k = 1,32.

Sylvia althaea. Ganz wie *S. curruca*-Eier. Nach DRESSER (A history of the birds of Europe 9. London, 1896, siehe HARTERT) schmutzigweiß mit feiner grünlichgrauer Zeichnung, etwas größer als bei *S. curruca.* BAKER beschreibt die Eier als sehr blaß grauweiß oder rahmfarben, ziemlich kühn in verschiedenen braunen bis fast schwarzen Tönen neben violettgrauen Unterflecken geblattert, gelegentlich mit grauem Hauch in der Zeichnung. Nach SARUDNY 1896 (s. DEMENTIEW u. a. 6, 1954, S. 380) Grund öfter grünlichweiß als rein weiß. Die neueren Maße BAKERS (1933, S. 409) mit ihrer ganz abnormen Variation in der Längsachse (15,4—22,1 mm) erscheinen mir zu groß; in seiner „Fauna of British India" (1924, S. 450) sagt er wohl richtiger 16,0—18,2 × 12,9—13,9 für *althaea* und 15,8 bis 19,0 × 12,3—14,2, i. D. 16,5 × 13,1 mm für *S. curruca affinis*, die meist hierher gehören. Meine Eier aus Transkaspien zeigen D_5 = 15,8 × 12,3 = 0,078 g (15,4 bis 16,3 × 12,2—12,4 = 0,075—0,080 g). (Da soviel kleiner als die SARUDNYS aus dem Gebirge, wurden diese Maße zu *S. curruca halimodendri* geschlagen. Hrsg.) Gestalt etwas breitoval (k = 1,35). Glanz gering.

Sylvia nana nana. Ein Dreiergelege aus Beludschistan bei BAKER (1924) gleicht kleinen von typischen *S. c. curruca* und mißt 16.9—17,5 × 12,6—13,3 mm, verdächtig wegen der großen Breitenmaße. Die Eier sind blaß rahmfarben mit kleinen braunen und grauen Blattern in undeutlicher Kappe am stumpfen Ende und dürften zu *S. althaea* gehören, weshalb BAKERS Maße übergangen wurden. Schon HARTERT-STEINBACHER bezweifeln sie. Die 3 anscheinend richtigen Gelege BAKERS (1933, S. 407) aus Yazd in O-Iran sind rein weiß mit blaß sienafarbenen Ober- und noch blasseren Unterflecken. E. KOSLOWA (s. HARTERT-STEINBACHER) beschreibt ein weißgrundiges Fünfergelege mit leicht bläulichem Anflug und mehr oder weniger reichlichen hellbraunen Fleckchen im Polbereich. Durchschnittsmaße hier 16,0 × 12,5 mm. GROTE (Beitr. Fortpfl. biol. Vögel 12, S. 236f., 1936) vermittelte uns die Erfahrungen SARUDNYS (1896): Bald sich verlierender bläulicher Ton in der Grundfärbung, am breiteren Ende sich häufende, zuweilen einen Kranz bildende, blaßbraune und bleichgraue Zeichnung, wobei der größte Teil der Oberfläche ungefleckt bleibt, mit wenigen fast schwarzen Punkten zwischen den anderen Punkten, kleinen Flecken und vereinzelten Stricheln. SARUDNY hebt hervor, daß die Form im selben Gelege von mehr oder weniger elliptisch bis oval und mehr oder weniger rundlich schwanken kann. Starke Größenvariation: 14,6—17,8 × 11,4—12.2 mm, im Mittel bei den 61 Eiern SARUDNYS nach DEMENTIEW u. a. 15,7 × 12,1 mm. — k = 1,30.

Sylvia nana deserti. Die wohl erstmalig von KOENIG sicher beschriebenen, breitovalen (k = 1,28) Eier erinnern an fahlbraun gezeichnete von *S. curruca* mit fleckenfreier Spitze. Sie sind weiß mit zart grünlichem Hauch, grünlicholivbraun

und verloschen bläulichgrau gefleckt. KOENIG (Journ. f. Orn. 43, S. 282, 1895) sagt: „Auf weißem, grünlich schimmerndem Grund olivgrün gefleckt und gepunktet mit unterstreuten hell lilafarbenen Schalenflecken, aber auch nahezu reinweiß, nur am stumpfen Ende ganz fein und spärlich getippelt." Hartert und Heim de Balsac (nach HARTERT-STEINBACHER) fanden weitere Eier. — k = 1,28.

Sylvia borin borin. Stark variante Eier. Durchschnittstyp: Trübweiß mit olivgraubrauner und braungrauer, ziemlich dichter Wölkung durch verwischte mittelgroße hellere und düsterere Flecke, überlagert von einigen kleinen, besonders dunklen Brandfleckchen oder Punkten. Reich, jedoch vorwiegend nicht sehr dunkel über die ganze Oberfläche gezeichnete Eier mit mäßigem Glanz, meist ähnlich denen von *Sylvia atricapilla*; aber gewöhnlich ist nach HELLEBREKERS (Limosa 40, S. 121, 1967) mehr vom außerdem öfter weißlichen Grund zu sehen, wodurch sie heller wirken. Oft wird die Zeichnung weniger dicht, wobei die Flecke eine bestimmtere Form annehmen und der isabell- oder rahmfarbene bis blaßlehmbraune, selten bleichgrünliche Grund deutlicher hervortritt. Dieser kann gelegentlich die dann völlig verwaschenen Flecke ganz verschlucken bis zur Einfarbigkeit in grauer oder umberbrauner Färbung mit nur eben noch erkennbaren Schatten. Schärfer markiert und kontrastreicher gezeichnete Stücke zeigen neben kleinen, hell und dunkler olivbraunen Flecken und Kritzeln eine Anhäufung größerer am stumpfen Ende, die mit fahlbraungrauen Unterflecken und extrem dunklen, zuweilen heller umrandeten Punkten gemischt sind. Noch andere sind lehmbraun und grau marmoriert, mit oder ohne dunkle Stellen.

Selten kommen Stücke mit nur spärlichen und kleinen Punkten dunkelolivbrauner Farbe und mit markierten Flecken rundlicher Form vor oder mit nur wenigen blaßlehmfarbenen Wischern auf reiner weißem Grund. Die Abänderung geht so weit, daß Zeichnungstypen mit dem gewöhnlichen Charakter der Eier von *Sylvia curruca, communis, nisoria* und *hortensis* bei *borin* entstehen, ohne daß auch der umgekehrte Fall einträte. Selbst Anklänge an *Acrocephalus palustris* und *schoenobaenus*, ja an *Hirundo rustica* und *Lanius collurio* sind in großen Sammlungen zu sehen, wenngleich ebenso selten wie erythristische Gelege. Solche, mit braunroten und reiner roten Flecken und Wolken auf rosaweißem Grund, kann man z. B. im Museum Koenig, Bonn, und im Britischen Museum antreffen. Unterflecke sind wohl stets vorhanden, treten aber nicht immer deutlich in Erscheinung. Ausgesprochene Kranzbildung ist sehr selten. Durchscheinende Farbe weiß, zum Teil mit gelblichem oder bläulichem Schimmer. Glanz gering. Gewöhnliche Eigestalt mit Neigung zu bauchiger Form. — k = 1,36. (Taf. 8, Fig. 2.)

Sylvia atricapilla atricapilla. Diese Eier tragen fast den gleichen Charakter wie die von *S. borin*, variieren auch ebenso, sind aber oft kontrastreicher. Erythristische Stücke trifft man, nach HELLEBREKERS (Limosa 40, S. 121, 1967) zu 14%, in Holland, nach BRUHN (ebenda) zu 4—5%, in Dänemark, viel häufiger an als bei *S. borin*, der Gartengrasmücke, nicht umgekehrt. Grundfarben isabell oder helle graue, elfenbeingelbe, gelbbraune und rosaweiße Töne Fleckenfarben in jeweils hellen und dunklen Nuancen: lehm- oder olivbraun, graubraun, grau, lilagrau, schwarzgrau; bei erythristischen Stücken rosa, ziegelrot, fuchsig, rostrot, leuchtend kastanienrotbraun, rosagrau. Zeichnungscharakter: Ausschließlich scharf markierte Flecke sieht man selten, aber in Verbindung mit Wölkung bilden

sie den kontrastreicheren der beiden Haupttypen, fehlen aber dem zweiten Typ. Gleichmäßige Verteilung oder Marmorierung der Zeichnung über die ganze Oberfläche findet sich viel häufiger als deutliche Zusammendrängung am breiteren Ende oder gar Kranzbildung. Die vorherrschende Verwischung der ursprünglich nicht großen Flecke kann diese noch einzeln erkennen lassen, sie aber auch als ausgebreitete Flatschen in die Grundfarbe überleiten. Bei den olivbraun und in nur wenig kräftigerem Ton gewölkten Eiern ohne dunkle Stellen bleibt vom Grund nur wenig unbedeckt. Beim anderen Haupttyp sieht man davon mehr, weil die Wölkung hier lockerer ist und teilweise zu Flecken zusammenschrumpft, meist mit dunklerem Kern. Darüber sitzen dann noch schwarzbraune Punkte und rundliche oder strichelige, sehr dunkle Flecke, die oft an den Rändern heller ausgelaufen, unregelmäßig und lose verteilt sind und dem Ei ein kontrastreiches Aussehen verleihen. Übergänge sind vorhanden, und die Abänderung wird noch vermehrt durch die verschiedenen Grund- und Fleckchenfarben neben der wechselnden Art der Zeichnungsverteilung. Bei den nicht besonders seltenen erythristischen Eiern ergibt sich dieselbe Variation in der Zeichnung, doch scheinen deutlicher gefleckte Stücke oder nur leichtere Verwischung hier vorzuherrschen. — k = 1,35.

In Südspanien wurden rote Eier noch nicht gefunden, obwohl sie dort von *S. melanocephala*, *cantillans* und *undata* bekannt sind (Jourdain, Ibis 1937, S. 133 u. 135). Anklänge abweichender Eier an solche anderer *Sylvia*-Arten werden bei *atricapilla* viel seltener beobachtet als bei *S. borin*, aber die Eier dieser beiden Arten können zum Verwechseln ähnlich sein, worauf Christie (Ool. Rec. 41, S. 32, 1967) besonders eingeht. Was sonst noch bei *S. borin* gesagt ist, gilt ebenso hier. Das Museum Koenig, Bonn, besitzt auch *S. nisoria*-artige, graugewölkte *atricapilla*-Gelege.

Sylvia atricapilla gularis. Auf den Kapverden sind die Eier hellergrundig und heller gefleckt, wie D. A. & W. M. Bannerman (History of the birds of the Cape Verde Islands. Edinburgh, 1968, S. 424) nach Alexander und de Naurois für diese gewöhnlich mit *a. atricapilla* vereinte, aber abweichend singende Form betonen. — k = 1,30.

Sylvia atricapilla paulucci. Nach Jourdain zeigen die Eier der Balearenrasse nur wenig Verschiedenheiten. Jedoch haben die drei Eier eines verlassenen Geleges, vorläufig dieser Art zugeschrieben, auf blaß rosafarbenem Grund kastanienbraune und einige bleigraue Flecke am stumpfen Ende, bemerkenswert ähnlich einem Typ, der bei den Eiern von *S. a. heineken* vorkommt. (Möglicherweise handelt es sich bei den drei unsicheren roten Eiern um *S. melanocephala.*) Nach Henrici (Beitr. Fortpfl. biol. Vögel 2, S. 125, 1926) bieten die *paulucci*-Eier keine Besonderheiten. — k = 1,31.

Sylvia atricapilla heineken. Eier der dunklen Mönchsgrasmückenformen von Madeira und den Canaren ändern wie bei der Nominatform ab. Überdies erwähnt Hartert von Madeira eine Varietät mit rostgelben und äußerst feinen roten Punkten auf weißem Grund. (Ähnliche Stücke, an *Hirundo rustica* erinnernd, sammelte Henrici von *Sylvia melanocephala* auf den Balearen.) Bannerman (A history of the birds of the Canary Islands and of the Salvages. Edinburgh,

1963, S. 220) sah in der Sammlung Meade-Waldow (jetzt im Britischen Museum) ein Gelege von den Canaren, das außer 2 Eiern mit rötlichen Fleckchen ein am stumpfen Pol ungeflecktes Ei enthielt. — k = 1,42.

Sylvia communis communis. Im Gegensatz zu *S. nisoria* stark variant in Zeichnung und Färbung. Zonenförmige Verdichtung am stumpfen Ende oft stärker ausgeprägt als bei den anderen Arten der Gattung, besonders, wenn dort oben, wie häufig, gröbere blei- bis schiefergraue Unterflecke auftreten, wie die Aufnahme Hallers eines bei Frankfurt a. M. gefundenen fast weißen Geleges mit braunschwarzer, unscharfer Zone um den stumpfen Pol in Henrici (Jber. Wetterau. 113—114, Taf. I, S. 81f., 1961) beweist. Auf anderen Stücken fehlen solche Flecke ganz. Grundfarben meist helle grünliche, bräunliche, seltener graue und braunrötliche Töne, jeder davon in mehreren deutlich verschiedenen Nuancen. In denselben Farben, nur dunkler, zeigen sich die zahlreichen, fast stets nur kleinen, manchmal zart wolkigen Oberflecke, die vorwiegend dicht und gleichmäßig verteilt sind. Soweit nicht die Eier wie nur mit einem Farbton gezeichnet erscheinen, wird der Kontrast im Gesamtbild so gut wie nie durch dunklere braune Oberflecke, sondern durch auffallende dunkle Unterflecke erzeugt. Möglicherweise sind aber diese in Wirklichkeit zum Teil Oberflecke im Farbton dunkler Unterflecke. Nicht wenige Eier sind ausschließlich fein punktiert, andere nur zart gewölkt, die meisten aber nach oben hin dichter und gröber gezeichnet, oft von olivbraun-grünlichem Gesamteindruck. Erythristische Gelege kommen recht selten vor, doch besitzt das Museum Koenig mehrere. Brandflecke, wie überhaupt größere braune Flecke wurden nicht beobachtet, rötliche selten. Die durchscheinende Farbe wird offenbar durch die Grundfarbe beeinflußt. Sie ist hellgrün bei grünlichen Außenseiten, mehr gelb bei den anderen.

Trotz der vielen Eitypen bei *S. c. communis* sind Eier dieser Art mit denen anderer *Sylvia*-Arten vom Kenner nicht zu verwechseln, was übrigens trotz offenbar naher Verwandtschaft für fast sämtliche Arten der Gattung gilt. — k = 1,32.

Sylvia communis icterops und *rubicola.* Alles vorstehend Gesagte trifft für diese östlichen Rassen zu; die Art weist meist nur mäßigen Schalenglanz auf. — k = 1,29 bzw. 1,30.

Sylvia rueppelli. Oates & Reid (Cat. Brit. Mus.), die eine große Serie von Selous in Kleinasien gesammelter Eier sahen, beschrieben die Stücke im Britischen Museum als von regulärovaler Gestalt und nur geringem Glanz, auf grauweißem Grund ziemlich gleichmäßig überall grünlichbraun dicht gewölkt und gestrichelt. Die alten Abbildungen bei Thienemann und Baedeker sind unkenntlich, wenn nicht falsch. Meiklejohn sammelte 1933/34 auf Kreta 23 Gelege, 15 davon zu fünf Eiern. Er zeigte mir eine Anzahl in London, und ich fand ihren olivbraunen Gesamteindruck sehr ähnlich dem von ganz dicht zart gefleckten *S. communis*- und *melanocephalus*-Eiern des olivbraunen Typs. Ganz ähnlich sind die von Krüper in Attika und bei Smyrna gesammelten Stücke in den Museen zu Berlin und Wien, dicht grau und olivbraun gleichmäßig fein gefrickelt auf hellolivbraunem Grund, der ins Gelbweiße zieht. Auch an *Acrocephalus schoenobaenus* erinnern sie im Gesamtton, der fast ohne Variation bei allen gesehenen Stücken derselbe ist. Meiklejohn (Ibis 1934, S. 305; 1935, S. 434) machte darauf auf-

merksam, daß beim Sammeln genaueste Beobachtung des Vogels wegen der großen Ähnlichkeit vieler Eier von *S. melanocephala* unerläßlich ist. Stücke mit gröberer oder schärfer markierter Fleckung wurden nicht beobachtet. Durchscheinende Farbe blaßgelblichgrün. — k = 1,27.

Sylvia melanocephala leucogastra. Nach McNeile (s. Bannerman 1963, S. 226f.) wie die Eier der Nominatform, aber mit bläulichweißem Grund. Ein Gelege mit blaß grünlichgelbbraunem Grund und dichter olivbrauner Fleckung wird von Bannerman erwähnt. — k = 1,31.

Sylvia melanocephala melanocephala. Ungemein variante Eier von gewöhnlicher bis etwas breiterer und spitzerer Gestalt und nur geringem oder gar keinem Glanz. Der wohl häufigste Typ erscheint auf blaß lehmfarbigem Grund über und über besetzt mit sehr kleinen verwischten Fleckchen und Frickeln der gleichen, nur dunkleren Farbe, gemischt mit zum Teil ein wenig größeren bleigrauen Flecken, die mehr am stumpfen Ende liegen. Die so entstandene Wölkung kommt der bei dicht und verwaschen gezeichneten Eiern von *communis* und *S. conspicillata* recht nahe. Eine zweite nicht seltene Varietät besitzt einige Ähnlichkeit mit den freilich größeren *Motacilla alba*-Eiern, indem aschgraue Flecke die mitteldicht überall verstreuten kleineren, olivbraunen übertönen, so daß der Gesamteindruck mehr grau erscheint und auch an ganz helle, fein dunkelgrau punktierte Haussperlingseier (*Passer domesticus*) mit reinweißem Grund erinnert, mit Verdichtung der Zeichnung nach oben hin. Einzelne Typen sehen aus wie große grobfleckige Eier von *S. curruca*. Seltener finden sich Stücke mit rostbraunen und schiefergrauen Punkten auf blaßrosa gehauchtem Grund, ferner auf reinweißem Grund hellbraun, dunkelbraun und lilagrau punktierte Schalen, die, wie es selten auch bei *S. borin* vorkommt, denen von *Hirundo rustica* überraschend ähnlich sein können. Darüber hinaus berichtet Henrici (Jber. Wetterau. 113—114, S. 82, 1961) auch noch von selbst auf den Balearen gesammelten Varietäten, die den Typ von *Locustella naevia* und sogar von *Acrocephalus palustris* und *A. scirpaceus* wenigstens in Annäherung zeigen. Die durchscheinende Farbe hat meist einen zart grünlichen oder bläulichen Ton im Weiß, ist aber bei erythristischen Eiern rosa gehaucht. — k = 1,32.

Sylvia melanocephala pasiphae. Nach McNeile (s. folgende Rasse) so groß wie die Nominatform.

Sylvia melanocephala momus. Nach McNeile (s. Marchant, Ibis 105, S. 544, 1963) durchschnittlich kleiner als die Nominatform, was unsere wenigen Maße nicht bestätigen, was aber auch für *S. mystacea* vom Irak gelten soll, die Marchant wohl unberechtigterweise als Übergänge zwischen *S. m. momus* und *S. mystacea* ansieht (siehe übernächste Form). — k = 1,37.

Sylvia (melanocephala) melanothorax. Nach Nehrkorn und Glaszner (s. Hartert) gibt es hier zwei Typen von Eiern. Der eine erinnert an gewisse Varietäten von *S. m. melanocephala* mit zahlreichen am stumpfen Ende kranzförmig gehäuften braunen und einigen hellgrauen Flecken auf schmutzigweißem Grund. Der andere hat die ganze Fläche über und über bedeckende grünlichbraune Fleckchen auf grünlichweißem Grund, ähnelt also *S. conspicillata*. Breitovale Gestalt (k = 1,27).

Sylvia mystacea. Vollkommen wie *S. cantillans*-Eier. Nach SARUDNY (s. HARTERT) weiß, einmal mit rosigem Schimmer, fein dunkelgrau, schwärzlich oder braun gesprenkelt, manchmal äußerst dicht am stumpfen Ende. Zuweilen fehlen die schwarzen Punkte und Flecke. Maß 15×12 und 17×13 mm. Gemäß der Beschreibung im CAT. BRIT. MUS. sind die dortigen fünf Eier aus dem Iran ebenso; doch ist die zugehörige Abbildung (hellgrünlicher Grund mit etwas verwischten lehmbraunen Fleckchen) ganz anders. Auch meine Stücke aus Merw und vom Issyk-kul-Gebiet sind genau wie die von *S. cantillans*, auf nicht ganz reinweißem Grund reich übersät mit nach oben hin besonders dicht werdenden winzigen Flecken in zwei olivbraunen Tönen, in gleicher Menge gemischt mit ebenso kleinen schwarzgrauen. Gestalt breitoval, durchscheinende Farbe blaß grünlichgelb.

KOENIG (Katalog der nido-oologischen Sammlung 2, Bonn, 1931, S. 417) schildert seine persischen Eier als auf grünlichweißem Grund stark lehmbraun gesprenkelt und aschfarben nach der Art von *S. communis*, nur feiner und zarter, gewölkt. Eier von Mesopotamien sind nach JOURDAIN viel kleiner als die von *S. melanocephala* (deren dunkel punktierten Typen die von *mystacea* allerdings nahe kommen) und auf bräunlich- oder bläulichweißem Grund reichlich mit braunen Ober- und grauen Unterflecken bedeckt. Seine Angaben werden von denen MCNEILES (s. *S. melanocephala momus*) bestätigt, der die Eier von Mosul wärmer braun, nicht so grau gezeichnet findet wie *S. m. momus*. — k = 1,30. — NEHRKORNS Beschreibung bezieht sich anscheinend auf *Herbivocula schwarzi* (s. dort).

Sylvia conspicillata conspicillata. Wiederum ein ganz anderer, arteigener Färbungs- und Zeichnungstyp, unähnlich allen anderen *Sylvia*-Eiern: Wie eine Miniaturausgabe von *Motacilla flava*-Eiern, oft nahezu einfarbig blaßgrünlich-lehmfarben mit grauem Einschlag und mit geringem Glanz der meist spitzbreitovalen (k = 1,28) Schale. Diese ist auf grünlichgelbrahmfarbenem Grund vorwiegend ganz dicht übersät („gewässert") mit winzigen hell lehmbraunen Stippen, die meist sehr gleichmäßig überall verteilt und so verwaschen sind, daß sie sich bald noch eben deutlich vom ähnlichfarbigen Grund abheben, bald sich nur als blasseste Schatten andeuten. Bei frischen Eiern erscheint der grünliche Hauch merklicher. Man kann dann den Grund als grünlichweiß oder hellgraugrünlich bezeichnen, wie bei HARTERT, oder als grünlichgrau, wie im CAT. BRIT. MUS. In den älteren Sammlungen ist aber davon kaum etwas zu sehen. Graue Unterflecke können völlig fehlen, jedoch auch als blasse Schattenzone am breiteren Ende auftreten. Dort stehen überdies zuweilen etwas größere Fleckchen, grünlichgraue und braune. Durchscheinende Farbe grünlichweiß. Gesamteindruck grünlichlehmfarben wie bei *Lusciniola melanopogon*. Weder große noch dunkle Flecke. (Taf. 8, Fig. 3).

Sylvia conspicillata orbitalis und *bella.* Von vorigen nicht wesentlich verschieden, aber vielleicht im Zeichnungscharakter etwas abwechslungsreicher. Nach dem speziellen Bericht von Pater SCHMITZ (Z. f. Ool. 14, S. 113–6, 1904) trägt der hellgraugrünliche, nach D. A. & W. M. BANNERMAN (A history of the birds of Madeira ... Edinburgh, 1965, S. 81) auch gelblichweiße Grund teils sehr verschwommene, teils deutlichere graugelbe, schmutziggraue und braune Flecke, helle und dunklere, kleine und größere, manchmal als Kranz oder Kappe. — k = 1,29.

Sylvia cantillans inornata. Eier wie bei der folgenden Rasse. — k = 1,33.

Sylvia cantillans cantillans. Gestalt spitzbreitoval (k = 1,37). Glanz gering. Durchscheinende Farbe hell gelbgrün. Der Zeichnungscharakter erinnert an *Phylloscopus bonelli,* aber der Gesamteindruck ist fahler wegen des meist nicht so rein weißen Grundes, und weil die vielen überall verteilten, nach oben hin immer noch dichteren kleinen Fleckchen fast stets leicht verwischt sind, nicht so scharf abgesetzt wie beim Berglaubsänger. Die trübweiße Grundfarbe kann grünlich, graulich und selbst rosarahmfarbig gehaucht sein. Weniger oft sieht man ein reineres Weiß. Neben den graubraunen und lehm- oder kastanienbraunen, meist winzigen Fleckchen dominieren oft die zuweilen auch größeren bleigrauen Unterflecke, die häufig einen Kranz am stumpfen Ende bilden. Erythristische Stücke mit rötlichbrauner bis roter Zeichnung auf rosaweißem oder rötlichgelbbraun getöntem Grund sind eine seltene Ausnahme, waren aber z. B. im Museum Koenig und im Britischen Museum zu sehen. Die große Ähnlichkeit mit *S. mystacea*-Eiern wurde schon erwähnt. — k = 1,28.

Sylvia cantillans albistriata. Eier wie bei der Nominatform. — k = 1,31.

Sylvia deserticola (? *maroccana* und) *deserticola.* Nach HARTERT wie die *S. undata*-Eier, als diesen ähnlich auch bei KOENIG (s. HARTERT) beschrieben. Nach ETCHÉCOPAR & HÜE (Les oiseaux du Nord de l'Afrique. Paris, 1964, S. 479) dem grünen Typ der Vergleichsart gleich. Auf grünlichweißem Grund über die ganze Oberfläche oder mehr oben dicht und ziemlich kräftig mittelgrob olivbraun und grau gefleckt. Manche ähneln im Gesamteindruck Zwergeiern von *Acrocephalus scirpaceus* mit dunkelolivbraunen Flecken und grauen Punkten; andere klingen in der Färbung an dunkel und dicht gezeichnete grünliche Eier von *S. communis* und *Lanius senator* an. So sind auch NEHRKORNS Stücke, deren Abbildung aber zu grün geraten ist; denn die Flecke sind weniger dunkel olivgrün als graubraun. — k = 1,27.

Sylvia undata toni und *undata.* Vorwiegend spitzbreitovale (k = 1,32 bzw. 1,30) Eier von *S. cantillans*-Charakter, wenig oder gar nicht glänzend, mit auf trübweißem Grund mehr am stumpfen Ende dicht gelagerten feinen Punkten und sehr kleinen Fleckchen olivbrauner und aschgrauer Färbung, die oft in lockerem Kranz stehen. Trotz unter der Lupe deutlich lehmbrauner Frickel erscheinen die Eier wegen des Einflusses der Unterflecke im Gesamteindruck eher grau als braun getönt. In der Regel sind die Fleckchen nur wenig verwischt und auf der schlankeren Eihälfte dünn gesät, im Polgebiet zuweilen auch größer. Manche Stücke tragen auf mehr gelblichem Grund eine lebhaft braune Marmorierung, andere auf rosa gehauchtem eine aus bräunlichroten und schwarzgrauen Fleckchen gemischte Zeichnung. Immer bleibt viel freier Grund dazwischen. Durchscheinende Farbe blaßgrünlichweiß, bei erythristischen Exemplaren zart rosaweiß, also von der Außenfarbe beeinflußt.

Sylvia undata dartfordiensis. Nicht anders als die vorigen Eier. Fein braun getüpfelte Stücke mit blaßgrünem Grund, der zum Ausbleichen neigt, scheinen vorzuwiegen, Erythrismen sind nach BLAIR, Ool. Rec. 39, S. 15, 1965, selten. — k = 1,32.

Sylvia sarda balearica und *sarda*. Die wenig abändernden Eier der beiden Rassen unserer Liste stimmen überein und erscheinen für den kleinen Vogel recht groß. Sie sind dichter und oft gröber, auch mehr verwischt und fahler gezeichnet als die von *S. cantillans*, sonst diesen ähnlich. Die meist nicht ganz reinweiße Grundfärbung kann leicht grau oder gelblich bis grünlich gehaucht sein und erscheint über und über bedeckt mit bald sehr feinen, bald etwas gröberen, helleren oder dunkleren braungrauen, auf anderen Stücken olivbraunen oder olivgrünen Fleckchen, die zwischen einander nicht mehr vom Grund freilassen, als sie davon überdecken. Häufung am stumpfen Ende ist die Regel, und dort stehen kranzförmig oder als Kappe violettgraue, mehr oder weniger hervortretende Unterflecke. So möchte ich die 24 von Polatzek auf Formentera gesammelten Eier im Museum Wien kennzeichnen. Ähnlich beschreibt HENRICI (Beitr. Fortpfl. biol. Vögel 3, S. 16, 1926) die von ihm auf den Balearen gefundenen Exemplare.

WHITEHEAD (Ibis 1885, S. 34) hatte von Korsika gelblichweiße, dicht hellbraun gesprenkelte und am Ende schmutzig braun umringte Stücke, PAYN (Ool. Rec. 6, S. 70, 1926) von dort solche mit *Acrocephalus schoenobaenus*-Grund und einer Zeichnung wie bei *A. scirpaceus*, MULHOLLAND (Bull. Jourdain Soc. 8, S. 114—118, 1972) Serien, die wie kleine, warm braungelbe *S. communis*-Eier aussahen, und ADOLPH (ebenda 8, S. 113f., 1972) erythristische, die solchen von *S. undata* und *S. cantillans* ähneln. Der Schalenglanz ist meist gering, die durchscheinende Farbe grünlich- bis gelblichweiß, die Eigestalt kurzbreitoval (k = 1,28). (Taf. 8, Fig. 4.)

Herbivocula schwarzi. Obwohl von manchen Systematikern zu *Phylloscopus* gestellt, zeigt diese Art oologisch keine Spur von Verwandtschaft mit dieser Gattung. Nach YAMASHINA (Journ. f. Orn. 86, S. 505, 1938) sind die Eier aus Korea und Sachalin weiß bis rahmweiß, im oberen Drittel mit nicht sehr dicht stehenden, ziemlich groben gelbbräunlichen Flecken besetzt, deren Ränder zum Teil etwas verwischt erscheinen. Eigestalt stumpfbreitoval (k = 1,30). YAMASHINA findet die Eier ähnlich denen von *Sylvia curruca*, die Stimme ähnlich der von *Acrocephalus bistrigiceps*. Gegenüber den von ihm (auch Tori 8, S. 310, 1938) angegebenen Maßen (D_4 = 17,6×13,5 mm, k = 1,30 und G = 1,65 g) sind die vier Bilder (Journ. f. Orn. 86, S. 506) erheblich zu groß (21,0×16,5 mm mit G = 2,74 g). Sie würden im Gesamteindruck daher eher zu grobfleckigen Eiern von *Lanius collurio* passen, im Zeichnungscharakter auch zu manchen von *Acrocephalus palustris*. Die Vollgewichtsangabe (Tori 8, S. 310) 1,50 g für die Maße 18×14 mm ist zu knapp, 1,80 g dürfte für diese Maximalgröße richtiger sein. In WITHERBY u. a. (Handbook of Brit. birds 2, London, 1940, S. 26) werden zwei Fünfergelege, die Smirnoff in der Mandschurei (in Echo) sammelte, unter Vorbehalt als einzig bekannte erwähnt; sie seien ähnlich denen von *Acrocephalus bistrigiceps*, fein und gleichmäßig überall ganz dicht mit bräunlich olivfarbenen, kleinen unregelmäßigen Stricheln und Fleckchen gezeichnet. k = 1,28. Zweifel erscheinen hier berechtigt.

Ein Gelege vom Ussuriland beschreibt SCHULPIN 1927 (s. WOROBIEW, Vögel des Ussurischen Kreises, Moskau, 1954, S. 22, russisch) als weiß mit blaßrostfarbenen Flecken und Punkten, die sich am stumpfen Ende häufen. WOROBIEW gibt als Maße: D_5 = 17,9×13,4 mm (17,7—18,5×13,3—13,5 mm).

[Hierher rechne ich auch ein Ei, das entsprechend der ursprünglichen Bestimmung im Manuskript bei *Sylvia mystacea* mit folgendem Text stand: „Dagegen kann NEHRKORNS Beschreibung seines aus der Nordmandschurei(!), aus Mergen, Bamberg leg., stammenden Stückes irre führen: Den *curruca* nahestehend. Die Flecke sind sehr groß und grauschwarz. Ich fand dieses Stück hinsichtlich der Färbung in der Mitte stehend zwischen *S. curruca* und *Acrocephalus scirpaceus*, mit dichten hellolivgelbbraunen und dunkelgrauen groben Flatschen am stumpfen Ende, im übrigen nur kleinen bräunlichen Fleckchen ($18{,}5 \times 13{,}2 = 0{,}105$ g, — k = 1,40), mir zweifelhaft." In der Liste trotzdem angeführt, wodurch k = 1,33 wird. Hrsg.]

Phylloscopus. Allen Laubsänger-Eiern ist neben der Neigung zu spitz breitovaler Gestalt eine weiße, auch weiß durchscheinende Schale gemeinsam, die nur bei *trochilus* oft rahmfarben gehaucht aussieht. Der vorwiegend mäßige Schalenglanz ist nicht selten verstärkt, besonders bei ungefleckten Eiern. Normalerweise bilden die recht konstante Zeichnung immer nur feine Punkte oder kleine Fleckchen mit Anhäufung nach oben hin. Die meisten berühren sich nicht, sondern stehen isoliert, auch wenn sie, wie bei *sibilatrix*, dicht gedrängt sind. Für alle Arten gilt ferner, daß, wenn überhaupt Unterflecke vorhanden sind, sich solche nur mittels Lupe erkennen lassen. Man findet sie noch am ehesten bei *sibilatrix*, *inornatus humei* und *proregulus*, sonst selten. Am reichsten oder dunkelsten gezeichnet erscheinen die Eier der mitteleuropäischen Arten und Rassen. Die deutschen Laubsänger (*Phylloscopus trochilus*, *collybita*, das Artenpaar *sibilatrix* und *bonelli* sowie *trochiloides*) geben ein gutes Beispiel dafür ab, wie einander sehr nahe stehende und recht ähnliche Vögel nicht nur ganz verschiedenen Gesang, sondern auch auf den ersten Blick leicht zu unterscheidende Eifärbungen besitzen können, was merkwürdigerweise auch für den iberischen Zilpzalp (*Ph. collybita brehmii*) zuzutreffen scheint. Die Eier der asiatischen Arten sind teils besonders zart, unauffälliger, teils überhaupt nicht gefleckt. Die ausnahmslos ungefleckten oder ganz selten etwas gefleckten Arten wurden in unserer Liste durch einen Stern (*) in der ersten Spalte kenntlich gemacht. Die weitere Beschreibung kann sich daher auf das Folgende beschränken.

Phylloscopus trochilus. Die Eier der vier Rassen unserer Liste stimmen überein, ändern aber, wenngleich nur in engen Grenzen, etwas mehr als bei *Ph. sibilatrix* und *Ph. collybita* ab. Grundfärbung oft nicht reinweiß, sondern rahmgelb gehaucht. Zeichnung hell oder dunkler rostrot, manchmal mehr fuchsig oder orange. Die nichtrundlichen Flecke sind innerhalb des Geleges auf der ganzen Oberfläche meist nahezu gleich groß; sie werden nach dem stumpfen Ende nur wenig größer und dichter; teils sind sie sehr dicht und winzig, teils locker verstreut und gröber, meist matt und leicht verwischt, seltener scharf markiert und dunkler, fast bis zur schwärzlichen *Ph. collybita*-Fleckenfarbe. Im Gesamteindruck, aus einiger Entfernung gesehen, wirken die Eier rosig überhaucht und nur blaß gefleckt, nicht so kalkweiß mit sehr dunkler Fleckung, wie bei *collybita*, *bonelli* und *sibilatrix*. Graue Unterflecke sind kaum je zu sehen. — k = 1,27. — Ähnlich bei manchen Meisen (*Parus*). — *Ph. trochilus eversmanni*-Eier, die Seebohm von Harvie-Brown aus dem Petschora-Gebiet erhielt, waren entgegen denen der Liste wie sehr kleine von *fitis*. (Taf. 8, Fig. 5.)

Phylloscopus collybita collybita. Auf reinweißem Grund stehen nur wenig dicht und hauptsächlich auf der breiteren Eihälfte meist rundliche feine bis mittelgroße, beinahe schwarze, dunkelpurpurbraune, miteinander gemischte Flecke und Punkte. Ausnahmsweise können es nur staubkorngroße Pünktchen sein, aber auch erheblich größere, die dann in der Regel an den Rändern brandfleckähnlich heller ausgelaufen sind. Zuweilen erkennt man unter der Lupe Spuren von grauen Unterflecken. Gegenüber *Ph. trochilus* ist die Grundfarbe kalkweiß, nicht getönt, die Punktierung spärlicher und durch ihren schwarzen Ton viel stärker kontrastierend. Anscheinend ist rot- oder purpurbraune Fleckung, oft mit violetter Unterfleckung in W-England und Wales stellenweise vorherrschend (Chriestie, Ool. Rec. 42, S. 79, 1968).

In Spanien aber fanden Jourdain & Lynes (Ibis 1928, S. 675) sogar nur heller rot gefleckte Stücke, die an *Ph. trochilus* heranreichen. (Die dortige, kaum von *collybita* zu unterscheidende Rasse *brehmii* singt auch wie *Ph. trochilus*. Hrsg.) — k = 1,26.

Auch von der Tibetform *sindianus* (k = 1,30) berichtet Baker über kühnere, nicht schwärzliche, sondern leuchtend rote Zeichnung. Bei *canariensis* gibt es nach Bannerman (1963, S. 226) gelegentlich kleine Flecke purpur- und rötlichbrauner Färbung, bei *abietinus* aber keine solche Abweichung, die manchmal bei *tristis* vorkommt. Normal sind all diese schwärzlich gefleckt, *lorenzii*-Eier nach Baker dunkel rötlichbraun. — k = 1,25—1,30, i. D. 1,28. (Taf. 8, Fig. 6.)

Phylloscopus neglectus. Gefleckte Eier wie bei *Ph. collybita sindianus*, nur kleiner. Witherby (s. Hartert u. Hartert-Steinbacher) fand auch ungefleckte. Nach Baker sind sie teils so, teils nur schwach und zart, teils auffälliger, mit dunkelrotbraunen Punkten und kleinen Spritzern, gezeichnet. — k = 1,29.

Phylloscopus bonelli bonelli u. *orientalis.* Ganz wie bei *Ph. sibilatrix.* Zartere, mehr verwischte und bräunlichere Fleckung, die angeblich unterscheiden soll, gibt es bei beiden Arten. — k = 1,30 bzw. 1,25. (Taf. 8, Fig. 7.)

Phylloscopus tytleri. In der Regel einfarbig reinweiße Eier, selten mit ein paar rötlichen Spritzern. — k = 1,31.

Phylloscopus sibilatrix. Über die ganze weiße Oberfläche dicht verteilte Punkte und kleine, sehr gleichmäßige Fleckchen, die meist in zwei Tönen auftreten und entweder dunkellederbraun oder mehr schwarzbraun (dunkelsepia) sind, lassen die Eier wie mit Pfeffer bestreut erscheinen. Zuweilen statt Punkten kurze Strichelchen. Ganz ähnlich bei *Ph. bonelli.* Beide Arten zusammen stellen einen besonderen, in der Gattung sonst nicht wieder vorkommenden Typ dar, nämlich den dichtest und dunkelst gezeichneten. — k = 1,29.

Phylloscopus affinis. Etwa gleich häufig reinweiß ohne Zeichnung oder mit vereinzelten, fast unsichtbar zarten, blaßrostroten, selten zahlreicheren Punkten. Zuweilen sind sämtliche Eier des drei bis sieben Stück zählenden Geleges ungezeichnet, selten alle leicht gefleckt. Meist finden sich einige reinweiße neben schwach punktierten und einzelnen etwas deutlicher gefleckten Eiern im selben Nest (Baker 1933 u. Schönwetter, Journ. f. Orn. 85, S. 532f., 1937). — k = 1,30.

Phylloscopus griseolus. Trüb braunrote Fleckchen auf weißem Grund, meist in breiter Zone am stumpfen Ende (Baker). — k = 1,33.

Phylloscopus fuscatus fuscatus. Wie alle in unserer Liste durch einen Stern (*) kenntlich gemachte Arten hat diese Nordrasse ungefleckt reinweiße, glänzende Eier. — k = 1,32.

Phylloscopus (fuscatus?) fuligiventer. Wie besonders reich gezeichnete Eier von *Ph. affinis* (nach Baker). Breitoval (k = 1,23). (Wenn das stimmt, muß betont werden, daß eine der beiden Zwischenrassen in N-Szetschwan über der Nominatform wohnt und daher die Eingliederung der früheren Art *fuligiventer* in *fuscatus* überprüft werden muß. Dabei würde der Oologe für Trennung eintreten. Hrsg.)

Phylloscopus armandii armandii. Nach Przewalski (s. Hartert und Baker) weiße Eier mit kleinen rötlichen Flecken. — k = 1,27.

Phylloscopus pulcher pulcher u. *kangrae, inornatus inornatus* u. *humei, subviridis, proregulus proregulus, p. chloronotus* und *p. simlaensis.* Von diesen Arten sind nur deutlich, wenngleich meist recht zart rötlich oder rotbraun gefleckte Eier bekannt, zuweilen mit einem Ring am stumpfen Ende. Bei *inornatus humei* und ähnlich bei *proregulus* sieht man in den Sammlungen mehr dunkler purpurbraune und graubraune, zum Teil fast schwärzliche Punkte in einem Kranz mit vereinzelten aschgrauen Unterflecken dazwischen. — k = 1,27—1,34.

Phylloscopus borealis talovka (früher *borealis*). Die einzige Art mit gefleckten Eiern bei den früher als *Acanthopneuste* vereinigten Arten. Nach Pleske (s. Hartert) ähnliche Eier wie bei *Ph. trochilus*; jedoch größere, reinweiße und über das ganze Ei hell rostrot fein gesprenkelte. Die Gelege im Britischen Museum haben teils kleine rosa Punkte wie beim Zanukönig (*Troglodytes troglodytes*), teils größere hellfuchsige, teils runde kastanienbraune Flecke, bald in geringer, bald in größerer Anzahl. Meiseneier (*Parus*) sind ähnlich, besitzen aber nicht den Orange-Ton der *borealis*-Zeichnung. Carpelan (Orn. Mon. ber. 38, S. 120, 1920) erwähnt ein Ei mit einem 1 mm breiten rotbraunen Streifen rund um das stumpfe Ende, der angeblich für diese Art besonders charakteristisch sein soll. Dabei handelt es sich aber offenbar nur um eine zufällige Abweichung. — k = 1,29. (Taf. 8, Fig. 8.)

Phylloscopus borealis kennicotti. Ziemlich gleichmäßig verteilte, weinrote Fleckchen in zwei Tönen. — k = 1,30.

Phylloscopus borealis xanthodryas. Die wohl durchweg von Alan Owston in Yokohama stammenden Eier in den Sammlungen Nehrkorn, v. Treskow, Domeier, Baker und in der meinen fallen zum größten Teil durch ihre bedeutendere Größe und ihre spärliche, kaum sichtbare blasse und zarte braune Fleckung auf. Verwechslung könnte mit dem japanischen Zaunkönig (*Troglodytes troglodytes fumigatus*) vorliegen; aber auch bei diesem sind so große Eier nicht wahrscheinlicher zu erwarten. — k = 1,28.

Phylloscopus magnirostris. Diese ungefleckt reinweißen Eier seien als die größten der Gattung erwähnt und als die mit dem größten Achsenindex (k = 1,38).

Wie diese, so sind auch die Eier aller folgenden *Phylloscopus*-Arten unserer Liste ungefleckt reinweiß und schwach glänzend, also bei den schon früher meist zu *Phylloscopus* gestellten *Ph. trochiloides* (5 Rassen), *nitidus, tenellipes, occipitalis, (occipitalis?) coronatus, ijimae, reguloides* (3 Rassen) und *davisoni.* — k = 1,23 bis 1,35. YAMASHINAS Vollgewicht (Journ. f. Orn. 86, S. 500, 1938) für *tenellipes* (1,5 g) ist zu groß, da nach seinen Maßen selbst das Maximum nur 1,30 g sein kann.

Phylloscopus cantator, trivirgatus ricketti, t. trivirgatus, t. sarasinorum und *t. guilianettii.* Diese zwei früher unter *Cryptolopha* (= *Seicercus*) geführten Arten werden gemäß HARTERT und anderen hierher gestellt. Auch sie legen ungefleckt weiße Eier. — k = 1,22 bzw. 1,30, 1,33, —, 1,38.

Seicercus (= *Cryptolopha*, jetzt oft zu *Phylloscopus*). Außer *ruficapilla, laetus* und *umbrovirens*, die gleich gesondert besprochen werden, brauchen die Arten der Liste hier nicht erwähnt zu werden, da alle bekannten Arten dieser Gattung milchweiße, ungefleckte Eier von meist etwas zugespitzt breitovaler Gestalt mit feinem Seidenglanz haben. Die Schalen scheinen auch weiß durch. — k meist = 1,21—1,35.

Die Eier von *Seicercus* unterstützen die Verschiebung dieser Gattung von den Muscicapidae zu den Sylviidae (*Phylloscopus*), zumal es bei den Muscicapidae fast keine ungefleckten, weißen Eier gibt. Die obige Kennzeichnung von *Seicercus* stimmt nicht, wenn man, wie es heute manchmal geschieht, *Abroscopus* und *Tickellia* damit vereint. Übrigens ist sogar eine Vereinigung aller Formen der drei Gattungen mit *Phylloscopus* in Sicht.

Seicercus ruficapilla minullus. Nach MOREAU (Ibis 1937, S. 327) fand Baldock weiße, im frischen Zustand nelkenrötliche Eier mit kleinen roten Flecken, die also wie die der nächsten Rasse aussehen.

Seicercus ruficapilla (johnstoni?). Nach PRIEST (Eggs of birds breeding in Southern Africa, Glasgow, 1948, S. 91) reinweiß mit sehr wenigen bräunlichen Fleckchen oben. — k = 1,36.

Seicercus ruficapilla ruficapilla oder *voelckeri.* Nach ROBERTS (1957, S. 359) blaß nelkenrötlich mit hellroter Fleckung und Sprenkelung. Wegen der kleinen Maße: 15,1 × 11,0 und 16,4 × 12,5 in der Liste nicht berücksichtigt.

Seicercus umbrovirens umbrovirens. Die drei Eier, die v. ERLANGER (Journ. f. Orn. 53, S. 684, 1905) sammelte, haben auf schön glänzendem, rahmweißem Grund blaß ziegelrote Kleckse und Punkte, hauptsächlich am stumpfen Ende, aber auch sonst einige. Ähnlich reichlich rötlich gezeichneten *Phylloscopus*-Eiern. — k = 1,35.

Seicercus umbrovirens mackenzianus. Nach PRAED & GRANT (1955, S. 389) weiß oder rötlichweiß mit kleinen rostroten Flecken, die gelegentlich eine Kappe am stumpfen Ende bilden. — k = 1,35.

Seicercus umbrovirens alpinus. Nach OGILVIE-GRANT (Trans. Zool. Soc. London 19, S. 407, 1910, s. BELCHER) weiß, ziemlich lang zugespitzt, überall lichtrot und lavendelgrau gefleckt, besonders am stumpfen Ende. — k = 1,40, so gestreckt sind *Seicercus*-Eier in der Regel nicht.

Seicercus laetus laetus. PRIGOGINE (Rev. Zool. Bot. Afr. 46, S. 257, 1961) fand rahmweiße Eier mit kleinen rötlichbraunen Flecken, die am stumpfen Pol gehäuft sind. — k = 1,38.

Abroscopus superciliaris albigularis (= *Abrornis*; = *Seicercus*). Zwei Typen. Der eine ähnelt dem von *A. schisticeps*, indem auf glattem, rosaweißem Grund fuchsige bis rötlichbraune und einige purpurgraue Frickel oder kräftigere Fleckchen, überall ziemlich dicht, besonders aber am breiteren Ende stehen. Der andere Typ ist entweder einfarbig mitteldunkel ziegelrot bis zum Farbton der hellen Varietät von *Cettia cetti* oder fast so, wenn nadelstichgroße Pünktchen und verloschene Tüpfel den Grund so gut wie vollständig verdecken. Der erste Typ erinnert an reich gezeichnete Eier unseres *Phylloscopus trochilus*, für den zweiten ist, wenn er punktiert ist, schwer ein Vergleichsobjekt zu finden. Bei ihm weist das Schalenkorn dichteste feinste Grübchen wie bei *Hippolais* auf. Der Glanz ist mäßig, die Innenfarbe gelblichrosaweiß. — k = 1,35.

Abroscopus superciliaris superciliaris. Nach BAKER sind die drei Eier eines von BINGHAM in Tenasserim gefundenen Geleges nelkenrötlichweiß mit rotweinfarbenen Flecken. — k = 1,35.

Abroscopus superciliaris schwaneri. Am Kina Balu auf Borneo gesammelte Eier sind weiß mit dichter mahagonifarbener Ober- und purpurgrauer Unterfleckung, die sich um das stumpfe Ende häuft (nach GIBSON-HILL 1950 aus SMYTHIES, The birds of Borneo, Edinburgh, 1960, S. 433). — k = 1,33.

Abroscopus superciliaris vordermani. Nach HOOGERWERF (1949) rosaweiß, oben mit dichten feinsten rosaroten Punktfleckchen, die sich nach unten verlieren. Breitspitzoval (k = 1,25).

Abroscopus schisticeps schisticeps und *flavimentalis* (= *Abrornis*). Wie im wesentlichen bei allen Eiern der Gattung zugespitzt breitovale Gestalt (k = 1,32 bzw. 1,37), weißer bis rötlichweißer Grund, mäßig glänzend, dicht besetzt mit kleinen und etwas größeren rosaroten, rostroten bis rötlichkastanienbraunen und vereinzelten hell lilagrauen Spritzern oder Wischern, die nach oben hin gedrängter stehen und dort zuweilen eine Kappe oder lockere Zone bilden. Ob auch einfarbige, ungefleckte Eier wie bei der vorigen Art vorkommen, ist unbekannt.

Abroscopus albogularis albogularis. Variabel wie *A. superciliaris albigularis*. NEHRKORNS Stücke haben ziemlich große, dunkel braunrote Flecke auf weißem Grund. Breitspitzoval (k = 1,25).

Abroscopus albogularis fulvifacies. Nach LA TOUCHE vor dem Ausblasen lachsfarben (wohl beeinflußt vom durchscheinenden Dotter), dann rosaweiß mit etwas längs gerichteten, kurzen Stricheln oder schmalen Blattern. Die karminrote Zeichnung bildet zuweilen einen durch violettgraue Unterflecke verdunkelten

Kranz am stumpfen Ende, der sich nach unten hin auflöst. Nehrkorns Exemplare gleichen denen der Nominatform, sind aber vielleicht etwas weniger dunkel, mehr fuchsig. Solche fuchsrote, etwas verwischte Strichel hat auch ein Gelege aus Kuatun im Museum Koenig, Bonn, wobei etwa die Hälfte des weißlichen Grundes zwischen der ziemlich gleichmäßig verteilten Zeichnung frei bleibt. Ein anderes dortiges Gelege trägt etwas gröbere, schärfer ausgeprägte, nichtgestrichelte Flecke neben deutlichen, mittelgroßen rötlichgrauen Unterflecken, die durch jene zum Teil überdeckt werden, unregelmäßig verteilt sind und mehr als die Hälfte des weißen Grundes zwischen sich frei lassen. Ebenso ist mein Gelege aus Kuatun, relativ grob dunkel fuchsig und grau, oben dicht, am stark zugespitzten Ende nur zart und locker gezeichnet. Sehr dunkel und reich gefleckte Zwergeier von *Phylloscopus trochilus* würden ähnlich aussehen. Nach Yamashina (Tori 9, S. 431—469, 1937) blaßlachsrosa mit rötlichbraunen und graubraunen Frickeln überall, zuweilen mit Kranz. — k = 1,29.

Tickellia hodgsoni hodgsoni (= *Abroscopus;* = *Seicercus*). Nach Osmaston (1904, s. Baker) wenig glänzend, blaß scharlachrot mit kleinen, dunkel weinroten Fleckchen und Spritzern besonders am stumpfen Ende. — k = 1,35.

Orthotomus sutorius (= *Sutoria*). Bei allen Rassen dieser Art und ihrer Verwandten ziemlich glänzende Eier mit Neigung zu länglich spitzovaler Gestalt (k = 1,40, Rassen 1,33—1,41) und starker Variation in der Färbung. Wahrscheinlich kommen dieselben Abänderungen bei allen vor, wie solche sich ähnlich auch bei *Cisticola* finden. Im Gegensatz zu *Cisticola* wurden aber weder ungefleckte weiße Eier noch lebhaft blaue beobachtet (Baker 1933, S. 372). Grundfarben: weiß, rein oder rahmfarben bis zart rosa gehaucht, grünlichweiß, bläulichweiß, ganz blaß blaugrün und reinleuchtend blau. Die in verschiedenen rötlichen (mehr bei rötlich getöntem Grund) bis kastanienbraunen (mehr bei bläulichem Grund) und purpurschwarzen Tönen gehaltene Zeichnung kann sich in lockeren zarten Spritzern bis mittelgroßen Fleckchen über die ganze Oberfläche hinziehen oder in Form von kleinen Blattern bis wolkigen Wischern am breiteren Ende zusammendrängen, auch dort einen Ring bilden. So dichte Frickel wie etwa bei *Franklinia* (jetzt zu *Prinia* gezogen) kommen nicht vor, auch keine grauen Unterflecke; es überwiegen spärliche, blaßrötliche oder fuchsige Flecke, ohne dunklere auszuschließen. Die durchscheinende Farbe ist wie die des Grundes. Nach Baker (1933, S. 374) gibt es bei *O. s. longicauda* in der Gegend von Hongkong 4 blaugrundige Eier auf 1 weißes oder rötlichweißes, dagegen bei den Rassen *guzurata*, *sutorius* und *patia* in Indien und Burma nur 3 blaue auf 2—3 weiße oder rötlichweiße. Für die Java-Rasse *edela* führen Hellebrekers & Hoogerwerf (1967) sogar nur bläuliche bzw. blaugrünliche Grundfärbung an, auf der ziemlich grobe bräunliche bis purpurne Flecke stehen.

Orthotomus atrogularis nitidus. Ganz wie bei *O. sutorius*. Baker hält die Zahl der weißgrundigen Eier bei dieser Rasse für besonders hoch. Auch bei Nehrkorn weiß mit fuchsigen Flecken, im Britischen Museum ebenso mit spärlichen hellroten und grauen, relativ groben und nahezu gleichgroßen Blattern. — k = 1,35.

Orthotomus atrogularis atrogularis. Baker (1933, S. 376) erhielt aus Thailand fast nur blaugrundige Eier. — k = 1,34.

Orthotomus atrogularis chloronotus. Von Whitehead gesammelte Eier des Britischen Museums (Ogilvie-Grant & Whitehead, Ibis 1898, S. 240) sind auf reinweißem Grund ziemlich reichlich mit braunen und blaßlilarötlichen kleinen Fleckchen besetzt; sie klingen entfernt an Typen von *Phylloscopus collybita* an. — k = 1,33.

Orthotomus atrogularis derbianus. Wie *O. sutorius.* Kutter erwähnt gelbgrünlich durchscheinende, schwach rötlichgelb gehauchte Eier mit gelbroten, meist etwas verwischten Oberflecken und dazwischen grauvioletten Unterflecken sowie dichterer Zeichnung am stumpfen Ende. — k = 1,40.

Orthotomus atrogularis frontalis. Die nur in der Nehrkorn-Sammlung gesehenen Eier sind weiß mit nur wenigen, markierten schwarzbraunen Punkten. — k = 1,45.

Orthotomus sericeus hesperius. Nach Nehrkorn außerordentlich variabel wie bei allen *Orthotomus*-Arten. Rötlichweiß oder blaugrün mit fuchsigen größeren und kleineren, namentlich am stumpfen Ende vereinigten Flecken oder weiß mit tiefrostbraunen, scharf begrenzten Fleckchen. Nach Baker überwiegen blaugrundige Eier 3:1 über die weißgrundigen, was aus der Beschreibung von Malakka-Eiern bei Hoogerwerf (1949, S. 214) nicht so klar hervorgeht. — k = 1,38.

Orthotomus sepium borneonensis u. *s. sepium.* Nach Bernstein (Journ. f. Orn. 7, S. 265, 1859) sind Eier von *s. sepium* glänzend weiß mit kleinen bräunlichroten Flecken. Nehrkorns *s. sepium*-Stücke haben überdies einige schwarzbraune Tüpfel. Nach Hellebrekers & Hoogerwerf (1967, S. 127f.) ist *s. sepium* so variabel wie *Phylloscopus trochilus,* weiß oder blaß rahmfarben, Fleckung und Flatschung ziemlich spärlich, rötlichbraun, gelegentlich purpurbraun, bei einigen in einer Zone; ein Gelege ungefleckt weiß. Einige weniger gefleckte ähneln *Cisticola juncidis,* andere mehr *Aethopyga mystacalis* oder *Parus major.* Graue oder graulila Unterflecke kommen vor. Zonen- oder Kappenbildung gibt es am stumpfen Ende sowohl dicht und fein als auch sehr grob geflatschter Eier. — k = 1,46 bzw. 1,44. (Taf. 8, Fig. 9.)

Phyllergates cucullatus coronatus (auch zu *Orthotomus*). Nehrkorns Stücke sind „weiß mit feinen mattbraunen und rostbraunen, begrenzten und verwischten Flecken, welche am oberen Drittel gehäufter stehen.“ Ähnlich sind teilweise Bakers Eier, die ihm zugetragen wurden, wie schwach gezeichnete, abgewaschene von *Orthotomus sutorius,* weiß, verloschen blaß rötlichbraun geblattert. Nach Baker (1933, S. 466) auch rot oder blau getönt. — k = 1,36.

Phyllergates cucullatus cucullatus. Nehrkorns bläuliche Stücke mit mattroten Flecken (16×11 mm) erkannte Bartels (Orn. Mon. ber. 32, S. 110, 1924) als *Orthotomus sutorius edela.* Nach Hoogerwerf (1949, S. 210) verdecken stark verschwommene, blaß rotbraune Fleckchen verschiedener Größe und Gestalt den kaum als schmutzigweiß, trüb- oder purpurfleischfarben (nach Hellebrekers & Hoogerwerf 1967) erkennbaren Grund vollständig. Spitzovale Form (k = 1,32).

Die beiden *Phyllergates*-Formen stehen jetzt wieder oologisch richtig zwischen *Orthotomus* und *Cisticola,* wie schon im Cat. Brit. Mus., während Sharpe

(1899—1912) sie trotz ihrer vollkommen anderen Eier zwischen der *Horeites*-Gruppe von *Cettia* und *Cettia cetti* einreihte. Geschah das nur darum, weil *Phyllergates* 10 statt 12 Schwanzfedern (*Orthotomus*) besitzt?

Cisticola. In der Supplement-Nummer des Ibis von 1930 „Review of the genus *Cisticola*" geht LYNES auch auf die Oologie dieser Gattung ausführlich ein. Später gibt er Nachträge dazu (z. B. LYNES & SCLATER, Ibis 1934, S. 1—51). Weil dabei nicht nur das Ergebnis eigener Funde, sondern auch das meiste von dem berücksichtigt wurde, was in anderen Sammlungen und im Schrifttum zuverläßlich zu erfahren war, konnten sich die folgenden Ausführungen ganz wesentlich auf jene große Arbeit stützen. Außer den von mir hinzugefügten Schalengewichten, Schalendicken, Frischvollgewichten und relativen Schalengewichten blieb nicht viel zu ergänzen, nämlich nur die fehlende Beschreibung einzelner Arten (*cinereola*, *rufa*) und eine Anzahl Maße, ferner Zusätzliches, was Färbung und Zeichnung betrifft, wenn darüber im einzelnen Fall anderwärtig ausführlicher als bei LYNES berichtet war, insbesondere bei NEHRKORN, KUSCHEL (1895), CAMPBELL, NORTH, v. ERLANGER 1905, BELCHER 1930, JAMES 1925, JOURDAIN & SHUEL (Ibis 1935, S. 623—663, Ibis 1938, S. 238—240), HOESCH & NIETHAMMER (1940) sowie in den Notizen aus der eigenen Sammlung und aus fremden.

Die meisten *Cisticola*-Eier tragen auf weißem oder hellem bis dunklem bläulichen Grund, soweit sie nicht ungefleckt sind, feine braune Pünktchen oder kleine Fleckchen, die locker überall verstreut oder am oberen Ende verdichtet sind. Bei einigen Arten zeigt sich eine gröbere Blattern-Zeichnung als Kranz oder Kappe, nicht gerade häufig mit einzelnen lilagrauen Unterfleckchen dazwischen. Ein dritter Zeichnungstyp hat nur staubkorngroße Pünktchen, ein vierter gleicht Eiern der *Prinia*-Arten, die früher *Burnesia* hießen, durch schwere braunrote Pigmentierung. Infolge der verschiedenen Anordnung der Punkte und Flecke, ihrer Dichte, Größe, Gestalt und Färbung besteht eine bedeutende Abänderung im Aussehen, bei vielen Arten sogar innerhalb derselben Rasse. Einen ganz aus der Reihe springenden immer erythristischen Typ stellen *C. galactotes* in allen ihren Formen und *C. carruthersi* dar mit dunkel braunrötlich oder rötlichlachsfarben, auch terrakottrot über die ganze Oberfläche marmorierten Eiern, die zum Teil an *Cettia cetti*-Eier erinnern.

Nichts Besonderes bieten die den verschiedenen Vogelgrößen normal entsprechenden Dimensionen der Eier, ihre zum Breitoval neigende, zugespitzte Gestalt und ihr vorherrschend nur mittelstarker Glanz, der seinen höchsten Grad bei den ungefleckten Eiern aller (außer den 2 folgenden?) Arten und bei den immer gefleckten von *C. galactotes* und *C. erythrops* erreicht, bei den *natalensis*-Formen aber meist fast gänzlich fehlt.

Als durchscheinende Färbung erblickt man hier stets einen blassen Ton der Grundfärbung.

Wischer als Oberflecke sind selten; denn diese erscheinen so gut wie immer scharf ausgeprägt. Fleckenfarben sind verschiedene rote und braune Töne, helle und dunkle bis schwarze. Immer bleibt der größte Teil der Oberfläche frei, sei es zwischen den Punkten oder, wie bei den bekränzten Stücken, überhaupt außerhalb des Kranzes. Ganz so überreich und auffallend grob gezeichnete Eier wie z. B. bei *Prinia inornata* kommen bei *Cisticola* nicht vor, wohl aber ziemlich kühne Blattern bei *C. cantans muenzneri*, *C. aberrans*, *C. ruficeps*, *C. brachyptera katonae*

und *bailunduensis, C. juncidis malaya, C. exilis* im Gegensatz zu der weit überwiegenden zarten Zeichnung. Haarlinien fehlen. Andere Typen beider Gattungen, wie auch solche von *Orthotomus,* können ziemlich ähnlich sein und deuten damit offenbar Verwandtschaft an. Anscheinend ist aber die Schale bei *Prinia* ein wenig dicker als bei *Cisticola, Orthotomus* und *Phylloscopus,* dort ist das Rg-Mittel = 6,0%, hier 5,2%.

Von den 154 *Cisticola*-Rassen, die LYNES (1930) anführt, und 22 weiteren, die man den Listen von WHITE (1962) und WYNNE (Key-list of the palaearctic and oriental passerine birds, Arbroath, 1956) entnehmen kann, sind mit ihren Eiern immerhin die 119 in unserer Liste angegebenen bekannt, viele allerdings nur in wenigen Exemplaren. Ohne Kenntnis des Fundorts sind die meisten Zistensänger-Eier, jedenfalls die Afrikas, nicht zu bestimmen, und weder Fundort noch beiliegendes Nest noch beim Nest beobachteter Vogel — außer dem brütenden Weibchen hält sich dort mancher andere auf! — bieten Gewähr für sichere Ansprache. Wegen des noch längst nicht ausreichenden Materials für die Frage der geographischen Variation beschränkte sich LYNES (1930) in dieser Beziehung auf kurze Andeutungen, so bei folgenden Arten und Rassen:

juncidis: In Europa hat *j. cisticola* stark variante Eier. Nicht erwähnt ist, daß auf den Balearen nur ungefleckte weiße und bläuliche Eier gefunden wurden. Die *j. cursitans*-Eier Indiens variierten wenig und sind fast immer zart gefleckt mit unauffällig getöntem weißlichen Grund. In Thailand (*j. malaya*) aber sind sie reicher und gröber gezeichnet. Chinesische (*j. tinnabulans*) und japanische (*j. brunniceps*) sind nur als auf weißem Grund dunkelbraun gefleckt bekannt. Südafrikanische Eier (*j. perennia* und *j. terrestris*) ändern wie die aus Europa ab, sind aber seltener ungefleckt.

exilis: Durch bei den Rassen (außer stellenweise bei *lineocapilla?*) recht konstante, grobblattrige Zeichnung in Kranzform, tiefen blauen Grund und stärkeren Glanz von den meisten anderen Arten stark verschieden.

lais: l. lais und *monticola:* In Natal nach ROBERTS beträchtlich variant, ähnlich *C. juncidis cisticola*; dagegen *lais semifasciata:* Nach BELCHER im Niassaland sehr konstant, gut gefleckt auf bläulichem Grund.

cantans: c. cantans: Nordafrika. Einfarbig blau oder zart bis gröber gefleckt; dagegen *c. pictipennis:* Keine ungefleckten Eier, nur zart gefrickelte oder fein gefleckte im Gebiet um den Norden des Tanganjika-Sees; ferner *c. muenzneri:* Weiße und blaue Typen immer mit kühnen, scharf begrenzten Blattern, im Gebiet um den Süd-Tanganjika.

galactotes: In Südafrika (*g. galactotes*) tief terrakott- oder ziegelrot, sehr ähnlich gut gefärbten Eiern von *Cettia cetti,* praktisch einfarbig. In Zentral-Afrika (nördliche *g. galactotes* zum Teil, *g. luapula* vom Bangweolo-See, *g. suahelica*) zwar ähnlich, aber nicht so tief rot und meist kräftig rot bis rotbraun gefleckt, zum Teil *Pycnonotus*-artig. In Abessinien (*g. lugubris*) am wenigsten rot, selbst fast weiß oder sandgelb. Bei allen Formen aber keine Spur von Grün oder Blau. (Abbildung von 3 Farbtypen dieser Art s. Thomson, A new dictionary of birds. London, 1964, Taf. 43.)

natalensis: Anscheinend einzige Art mit fast ausschließlich glanzlosen Eiern, sonst variant wie *juncidis cisticola,* wenn man die Beschreibungen von LYNES, SWYNNERTON, BELCHER und ROBERTS zusammenfaßt.

Weitere Vergleiche ermöglicht die folgende Einzelbeschreibung, die wie gesagt, im wesentlichen LYNES (1930, 1934) folgt.

Cisticola erythrops erythrops. Stark glänzende, manchmal etwas länglichovale (k = 1,34) Eier. Stark variant. Von den beiden Haupttypen trägt der eine auf schön blaugrünem oder grünlichweißem Grund ziemlich große Flecke und kühne Blattern in Blaßrot, Rötlichlila und Lilagrau, entweder über die ganze Fläche verteilt oder am stumpfen Ende gehäuft. Der andere Typ ist auf rahmfarbenem Grund über und über so dicht mit sehr zarten, heller rotbraunen oder rostroten, mit wenigen grauen gemischten Frickeln bedeckt, daß beinahe keine Stelle frei bleibt, insbesondere nicht in dem fast immer vorhandenen dunklen Fleckenring des oberen Polbereichs. Diese Varietät erinnert an *Cisticola woosnami schusteri,* an *Prinia polychroa* und *Saxicola torquata rubicola.* Eine Spielart des ersten Typs mit saftig blaugrünem Grund kann in der Färbung kontrastreich gezeichneten Eiern von *Pyrrhula pyrrhula* nahekommen mit ihren nicht sehr großen, unregelmäßig geformten und locker stehenden braunen und grauen Flecken, über die da und dort schwarzbraune Punkte nebst kleinen Tüpfeln verstreut sind. Sowohl bei weißgrundigen, als auch bei grüngrundigen Stücken kommt es vor, daß die unzähligen, winzigen Frickel zu wenigen großen, verwaschenen braunen Flatschen zusammengeflossen sind, was etwas anomal erscheint. Auch gibt es Exemplare mit rahmfarbenem Grund, bei denen das obere Viertel von einem breiten Band gröberer, fuchsig brauner Flecken umgürtet ist, wodurch sie Eiern von *Erithacus rubecula* mit dunklem, starkem Fleckenkranz ähneln. Also fast unglaublich variant, aber nie ungefleckt. BATES bildet sieben gänzlich verschiedene Typen ab, Varietäten eines Grundtyps (BATES & OGILVIE-GRANT, Ibis 1911, S. 613 u. Taf. XII, siehe auch OGILVIE-GRANT, Ibis 1909, S. 67f.) (Taf. 8, Fig. 10.)

Cisticola erythrops sylvia. In jeder Beziehung wie bei der Nominatform. Nach PRIGOGINE (Ann. Mus. Afr. Centr. 8°, Zool. 185, S. 155, 1971) steht grob rostbraune oder schwärzliche Fleckung auf hellgrünem Grund. — k = 1,36.

Cisticola erythrops nyasa. Wie *e. erythrops* stark abändernd und glänzend, nach BELCHER jedoch niemals *C. cantans* ähnlich. Grundfärbung weiß oder grünlichweiß bis prachtvoll tief blaugrün. Die rötliche Zeichnung, teils feine Frickel, teils schwere Blattern, neigt stark zur Zonenbildung. Grünlichblauer Grund scheint dominant zu sein. — k = 1,36.

Cisticola cantans swanzii. Nach SHUEL (Ibis 1938, S. 238) weiß, überall spärliche rotbraune Sprenkel und lila Unterfleckchen, die oben dichter stehen. Glänzend. Zugespitzt. — k = 1,46.

Cisticola cantans cantans. Manche einfarbig blaß türkisblau. Auf gleichem Grund haben andere ziemlich gut verteilte kleine rötliche oder kühne große dunkelrote Flecke. — k = 1,34. — Häufiger Wirt des Brutparasiten *Vidua macroura.*

Cisticola cantans belli. Rahmweiß mit braunroten Flecken, die nach PRIGOGINE (Rev. Zool. Bot. Afr. 44, S. 256, 1961), am stumpfen Pol dichter stehen und dort eine Zone bilden. — k = 1,30.

Cisticola cantans pictipennis. In einer stattlichen Serie von 50 Eiern der Sammlung van Someren waren nach LYNES (1930) keine einfarbigen Eier, auch keine mit größeren Blattern. Es fanden sich nur feine Frickel, Spritzer, kleine Flecke und gelegentliche Strichel in Rotbraun bis Purpur neben grauen Unterfleckchen. Aber SERLE (Ibis 1943, S. 71) fand außer 3 dieser Beschreibung entsprechenden Dreiergelegen ein sehr blaß grünes mit unauffälliger blaßlila Marmorierung nahe dem stumpfen Pol und eins, das auf rahmbraunem Grund dicht und fein rötlichbraun gesprenkelt und geblattert ist und lila Unterflecke trägt. — k = 1,41.

Cisticola cantans muenzneri. Nach BELCHER besonders in der Zeichnung wenig abändernd, die fast nur in kühnen, rundlichen, auf der oberen Eihälfte gut verteilten Blattern brauner und grauer Farbe besteht, auf weißem bis gelegentlich bläulichem Grund. Nach CHUBB (Ann. Durban Mus. 1, S. 78, 1914) auf sehr blaß blauem Grund in ziemlich groben, rötlichbraunen und graublauen Flecken. Zuweilen auch blaßgrüne Stücke mit großen, unregelmäßigen, heller braunen Flecken, beinahe ohne kleinere Flecke. Ein Zweiergelege mit blaßkastanienrotem Fleckenring um den stumpfen Pol erwähnt JAMES (1970). Geringerer Glanz scheint vorzuherrschen. — k = 1,38. — Gegenüber *C. c. cantans* und *C. c. pictipennis* zeigt sich (wie schon S. 599 gesagt wurde) eine klare geographische Variation der Färbung (LYNES 1930).

Cisticola woosnami schusteri. Charakterisiert durch staubförmig feine, teils lehmfarbene, teils rostrote, dunkelbraune und purpurne Pünktchen und sehr kleine Fleckchen, die sich von einem ziemlich blassen, in SCHUSTERS Zweiergelege (Ornith. Mon. ber. 22, S. 94, 1914) wohl mehr hervortretenden, da dort als „hübsch“ bezeichneten Ring am oberen Ende aus nach unten hin stark auflockern und dann ganz verlieren. Es sind recht helle Eier mit nur wenig Glanz der kaum merklich blau gehauchten Oberfläche. — k = 1,41. — Ähnlich erscheint ein Typ bei *C. fulvicapilla* und *C. aberrans* mit k = 1,34 und k = 1,39.

Cisticola woosnami woosnami. — Merkwürdig langgestreckt (k = 1,53).

Cisticola woosnami lufira. Blaßblau mit verstreuten Punkten, Frickeln, Fleckchen und kleinen Blattern, die hell bis dunkler rot und grau sind. — k = 1,35.

Cisticola lateralis lateralis. — k = 1,32.

Cisticola lateralis antinorii. Glanzlos weiß mit zahlreichen kleinen, rostroten Frickeln und Fleckchen, die am stumpfen Ende dichter stehen. Andere sind einfarbig blaß türkisblau oder tragen weitläufig verstreute dunkel purpurne, nur staubkorngroße Punkte. — k = 1,31.

Cisticola lateralis vincenti. Nach LYNES & SCLATER (Ibis 1934, S. 26) kräftig mit roten und grauen kühnen Fleckchen sowie kleinen Blattern gefleckt; es kommen aber auch andere Eier vor (LYNES 1930). — k = 1,48.

Cisticola bulliens. LYNES & OSMASTON (LYNES, Ibis 1930, Suppl., S. 320) fanden vier recht verschiedene Gelege zu je drei Eiern: 1. leuchtend türkisblau, gut gezeichnet mit feinen weinroten und dunkel purpurnen Fleckchen, 2. grünlichblau, verloschen rostbraun gut geblattert, 3. weiß mit zahlreichen roten und schokoladenbraunen Pünktchen und Fleckchen, 4. ganz blaß grünlichblau, gegen das dickere Ende hin sehr zart und dicht weinrot punktiert. Ungefleckte wurden nicht gefunden. — k = 1,35.

Cisticola anonyma. Nach KUSCHEL und NEHRKORN grün bis ziemlich tief blaugrün mit markierten hell- und dunkelbraunen oder rotbraunen Spritzern und rundlichen Flecken, die überall lose stehen, zum Teil aber am oberen Ende dichter. Manchmal einige violette Unterfleckchen. Längliche Gestalt, am schlankeren Ende nur wenig verjüngt und stumpf, fast elliptisch (k = 1,44, aber im Durchschnitt neuer Serien = 1,35). Glanz gering. 17 Eier nach SERLE (Ibis 1950, S. 614) ebenso auf blauem oder grünlichblauem Grund gezeichnet, ferner mit graulila Unterflecken versehen. PRIGOGINE (1971, S. 151) bezeichnet den Grund als blaßgrün und grünbläulich.

Cisticola hunteri discolor. Fast elliptisch (k = 1,39), glatt, etwas glänzend. Grund blaß graugrün, dicht und gleichmäßig mit braunen Flecken und Strichen sowie unauffälligen grauen Unterflecken bedeckt.

Cisticola hunteri prinioides. — k = 1,43.

Cisticola hunteri chubbi. Auf blaßblauem Grund überall, aber besonders in einem Kranz am oberen Ende verloschen rostbraun sehr zart gefrickelt (LYNES 1930). PRIGOGINE (1971) fand fleischfarbene Eier mit am stumpfen Pol gehäuften rosa Flecken. Nach GRANVIK (Rev. Zool. Bot. Afr. 25, S. 105, 1934) blaß bläulichgrün mit rötlichbrauner Fleckung. — k = 1,41.

Cisticola hunteri nigriloris. Nach LYNES stark variant wie die Eier der meisten Formen dieser Gattung. BELCHER & PITMAN (Bull. Brit. Orn. Club 86, S. 29f., 1966) nennen diese Eier ein großes Abbild von *Cisticola brachyptera isabellina.*

Cisticola aberrans bailunduensis. Nach LYNES & SCLATER (1934) auf weißem Grund über ein Viertel der Oberfläche sehr schön gezeichnet mit kleinen und großen, scharf markierten lichtroten Blattern, oben dunkel, unten verloschen.

Cisticola aberrans lurio. Nach BENSON (Ibis 1944, S. 470) blaß bläulichgrün mit rötlichbrauner Zeichnung. — k = 1,35.

Cisticola aberrans aberrans. Nur größer, sonst wie der vorherrschende Typ bei *C. fulvicapilla.* Blaßgrünlichblau, in verschiedenen braunen Tönen fein gefleckt. LYNES (1930) nimmt an, daß die Eier der beiden Arten durch genaue Messung mit ziemlicher Sicherheit unterschieden werden können. Das wird zutreffen, da *a. aberrans*-Eier nach ROBERTS Maßen (Ann. Transvaal Mus. 3, S. 237, 1913, u. 1940) im Durchschnitt um 40% größer sind, wie unsere Liste ergibt. — k = 1,39.

Cisticola aberrans minor. Ein Gelege aus Natal hat nach LYNES (1930) mittleren Glanz und ist auf blaßtürkisblauem Grund spärlich trüb weinrot zart gefrickelt,

am breiten Ende dichter. — k = 1,35. [Die zahlreichen (wohl fast 100) ovalen bis länglichovalen Eier von *Cisticola ruficapilla* Smith aus Natal, die sehr verschieden aussehen und 14,5—17,5 × 11,4—11,9 mm messen, sind nicht *aberrans minor* allein zuzuschreiben, da *C. fulvicapilla* in der Liste von Chubb (Ann. Durban Mus. 1, S. 78, 1914) ganz fehlt und die Wahrscheinlichkeit einer gemischten Sammlung groß ist. Hrsg.]

Cisticola chiniana bodessa. In von Erlangers Sammlung (1905) ist ein Dreiergelege einfarbig blaßgrau, das andere mit vier Eiern grünlichweiß, fast weiß, mit vielen blaßviolettrötlichen, an den Rändern verschwommenen Frickeln und Fleckchen. — k = 1,38.

Cisticola chiniana ukamba. Hell grünlichblau mit wenigen rotbraunen Flecken und einigen purpurgrauen Blattern oder blaß türkisblau, teils überall hell trübweinrot kräftig gefrickelt, teils mit spärlichen, aber sehr dunklen purpurnen Flecken auf der dickeren Eihälfte besetzt. — k = 1,25.

Cisticola chiniana humilis. Nach Jackson (Ibis 1901, S. 58, aus Lynes 1930) blaßblau mit mäßig dunklen Fleckchen, wie bei *Acanthis cannabina.* Eigröße wie bei den anderen *chiniana*-Formen. — k = 1,31.

Cisticola chiniana victoria. Ungefleckt weiß bis lebhaft blau, zum Teil auch gefleckt (nach van Somerens *C. fischeri* non Reichenow aus Lynes 1930).

Cisticola chiniana fischeri. Nach Lynes stark variante Eier, die nichts Besonderes zeigen.

Cisticola chiniana heterophrys. Weiß, mit mehr oder weniger gleichmäßig verteilten kleinen und größeren Fleckchen und Blattern dunkel purpurbrauner und heller purpurgrauer Färbung ziemlich gut gezeichnet. — k = 1,35.

Cisticola chiniana procera. Blaß bis leuchtend türkisblau. Die vielen mehr oder weniger über die ganze Oberfläche verteilten weinroten bis dunkel purpurbraunroten Frickel und kleinen Flecke erinnern an *C. lais*, sind aber dunkler, nahezu schwarz, und weniger zahlreich, dafür jedoch schärfer ausgeprägt. — k = 1,38.

Cisticola chiniana chiniana und *campestris.* Bläulichweiß bis hell türkisblau mit rotbraunen Flecken neben purpur- oder schiefergrauen Unterflecken gut gezeichnet, auch (nach Roberts 1957) ungefleckt weiß und blaßblau. Zuweilen weiß mit nur wenigen staubkorngroßen Punkten. — k = 1,39.

Cisticola chiniana fortis. Nach Lynes (Rev. Zool. Bot. Afr. 31, S. 88, 1938) weiß mit rötlichen Flecken, nach Bowen (Proc. Acad. Nat. Sci. Philadelphia 83, S. 288f., 1931) blaß türkisblau mit schwarzen, dunkelbraunen und kastanienfarbenen Flecken besonders in einem Ring um das stumpfe Ende. — k = 1,33.

Cisticola rufilata ansorgei. Sehr blaßgrünlichblau, meist mit einem Ring sehr zarter purpurweinroter Frickel, aber auch türkisblau mit stärker ausgeprägten Flecken und kleinen Blattern. — k = 1,34.

Cisticola rufilata rufilata. Von BRADFIELD gesammelte Stücke sind nach ROBERTS (Ann. Transvaal Mus. 12, S. 314, 1928) weiß mit vielen nach unten hin sich verlierenden braunen Frickeln und Fleckchen neben einigen purpurschiefergrauen Unterflecken, nach ROBERTS (1957) auch mit blaßblauer Grundfärbung. — k = 1,34.

Cisticola subruficapilla subruficapilla. Blaß türkisblau, weinrot oder purpurrot zart gefrickelt oder gefleckt. — k = 1,33.

Cisticola subruficapilla jamesi. Nach JAMES (Ool. Rec. 9, S. 16—18, 1929) nicht sehr variant. Meist blaßblau, mehr oder weniger dicht in verschiedenen braunen und purpurbraunen Tönen bespritzt, manchmal in einem unbestimmten Ring mit Flecken und kleinen Blattern besetzt. Seltener weiß mit dichtem Kranz aus schön braunen und purpurbraunen Ober- und blaß purpurnen Unterflecken. — k = 1,34.

Cisticola subruficapilla karasensis. Ein von NIETHAMMER (HOESCH & NIETHAMMER, Journ. f. Orn., 88, Sonderh. S. 275, 1940) gesammeltes sicheres Ei ist ungefleckt hellblau. Acht Stücke im Britischen Museum haben auf blaßblauem Grund meist am stumpfen Ende umberbraune und lila Flecke, kleine und größere Einzelne mit nur wenigen dunkel umberbraunen Flecken und Haarlinien sind vielleicht unrichtig bestimmt. Sie messen 15,5—16,3 × 10,7—11,4 mm. Nicht bei LYNES. — k = 1,24,

Cisticola lais distincta. Die Eier der Sammlung de Bournonville sind auffallend groß und langgestreckt (k = 1,49).

Cisticola lais nambo. Nur 1 Ei bekannt, nach SCLATER & LYNES (Ibis 1934, S. 23) wie typische Eier der Nominatrasse.

Cisticola lais semifasciata. Nach BELCHER in großer Serie viel weniger abändernd als andere *Cisticola*-Eier. Immer hell bis mitteldunkel türkisblau mit ziemlich gut verteilten, am oberen Ende etwas dichteren rotbraunen bis weinroten kleinen Flecken und Frickeln, die dort zuweilen eine Zone bilden, dann und wann auch einen nicht besonders dicht gefleckten Ring. Dazu kommen nach BENSON & PITMAN (Bull. Brit. Orn. Club 86, S. 29, 1966) fast unbemerkbar graue Unterflecke. — k = 1,34.

Cisticola lais monticola. Nach ROBERTS (aus LYNES 1930) weiß bis blaßblau, einfarbig oder schiefergrau und braun bespritzt und gefleckt. — k = 1,34.

Cisticola lais lais. Nach ROBERTS (aus LYNES 1930) stark variierend, purpurn und dunkelbraun fein bespritzt auf weißem oder blaßblauem Grund. Nach CHUBB auch mit schwarzen oder rötlichbraunen oder hell roten Pünktchen, ferner ungefleckt weiß oder blaßblau und in der Form von kurzoval bis zylindrisch oval schwankend (k = 1,38).

Cisticola njombe njombe. Nach LYNES in der Färbung ganz wie bei *C. a. aberrans* in S-Afrika. — k = 1,40.

Cisticola galactotes. Die stark variierenden Eier der *galactotes*-Rassen mit ihrer meist die ganze Fläche bedeckenden erythristischen, braunrötlichen, grobblattrigen Zeichnung bieten vorwiegend einen überraschenden, von allen anderen *Cisticola*-Eiern (außer *C. pipiens* und *C. carruthersi*) vollkommen abweichenden Typ dar.

Cisticola galactotes amphilecta. Glänzende rote Eier aus Gabun, in nur einem Gelege des Rothschild-Museums (Tring), also jetzt im Britischen Museum, zuverlässig bekannt, das nach Lynes (1930) auf rosalachsfarbenem Grund überall sehr dicht mit dunkelrotbraunen, leberbraunen und grauen feinen Stippen und Fleckchen bedeckt ist. Er betont die Schwierigkeit der Identifizierung, da sich mehrere ♂♂ beim Nest umhertrieben. Das von Reichenow (Journ. f. Orn. 23, S. 45, 1875 u. Die Vögel Afrikas 3, Berlin, 1905, S. 554) beschriebene weiße Gelege aus Accra mit braunen und grauen Flecken hält Lynes (1930, S. 393) für falsch bestimmt. — k = 1,42.

Cisticola galactotes nyansae. Viele Gelege der Sammlung van Someren haben nach Lynes (1930) ziegelrote, terrakottbraunrote oder nelkenrötlichweiße Eier, die nahezu einfarbig oder unbestimmt in dunkleren Tönen gewölkt sind. Etwa ebenso häufig sind *Pycnonotus*-artig reich gefleckte und geblatterte Stücke in dunkelbraunen, purpurroten und grauen Schattierungen. — k = 1,32.

Cisticola galactotes zalingei. Satt rosarahmfarben oder weiß, überall schwer mit Krapprot, Braun und Orange geblattert und bespritzt, daneben violettgraue oder steinfarbene Unterflecke. Hoher Glanz. — k = 1,37.

Cisticola galactotes lugubris. Nach Lynes (1930) hauptsächlich auf hell terrakottfarbenem oder mehr nelkenrötlichem Grund in zwei oder drei Tönen von Nußbaumbraun marmoriert oder mit kräftigen bräunlich terrakottroten und malvengrauen Flecken und Blattern dicht besetzt. Seine fünf Gelege waren alle verschieden. Das einzige Gelege in der Sammlung v. Erlanger (Journ. f. Orn. 55, S. 719, 1905) ist einfarbig hell sandgelb mit rosigem Anflug. Nehrkorn besaß sogar erbsenfarbige Stücke. Sein Maß auch für rosa, hellrostrot gefleckte Eier beträgt nur 15,5 × 12,0 mm (k = 1,29) und wurde nicht in die Liste aufgenommen. Lynes erwähnt auch ein mattweißes, ungeflecktes Gelege, und Cheesman fand nach Lynes (1930) deren viele in NW-Abessinien, überdies eins mit violetten Fleckchen und Blattern. Grünliche und bläuliche Töne kommen nicht vor. — k = 1,35.

Cisticola galactotes haematocephala. Teils fast einfarbig fuchsigbraunrot bis ziegelrot verwaschen gewölkt, teils nußbraun und lilarot geblattert. Andere sind überall, wie immer bei dieser Art auch am schlankeren Ende, mit mittelgroßen, matt purpurnen oder mehr braunen und grauen, sich überdeckenden Blattern mitteldicht bedeckt, wie marmoriert. Dieser letzte Typ kommt auch mit stärker glänzenden, lebhafter kastanienbraunen und violettgrauen, scharf ausgeprägten Flecken vor. Die zuerst genannten Nuancen stehen den hochglänzenden, fuchsig rötlichbraunen, mahagonifarbenen Eiern von *Prinia g. gracilis*, die der ehemaligen *Burnesia*-Artengruppe angehört, nahe. Grundfarbe rosarahmfarben. Innenfärbung rosa bis hellorangebraun. — k = 1,30.

Cisticola galactotes suahelica. Auf rosalachsfarbenem Grund überall sehr dichte kleine, feine, dunkelrotbraune oder leberbraune Fleckchen, eigenartig dunkel und reich gestippelte und im ganzen rote Eier. LYNES (1930) bemerkt, daß sie ausgesprochen anders seien als alle, die er sonst noch sah. — k = 1,33.

Cisticola galactotes luapula. Nach SCLATER & LYNES (Ibis 1934, S. 30) sind wie die Vögel auch die Eier kleiner als die der südafrikanischen Nominatrasse, aber gleich diesen stark glänzend tief ziegelrot einfarbig, wogegen alle nördlicher wohnenden Formen deutlich, wenngleich recht dicht und meist grob, gefleckt sind wie schon bei der unmittelbar angrenzenden *suahelica.* [Nach LYNES ist allerdings der Größenunterschied nur 16,5×12,5 gegen 16,2×12,1 mm, G = 1,32:1,20. Nach unserer Liste wird er deutlicher: 17,0×12,8 gegen 16,2×12,1 und in den Gewichten 1,41 gegen 1,20 g. Aus Katanga sind von LYNES (Rev. Zool. Bot. Afr. 3. S. 90, 1938) auch stark gefleckte Eier vom nördlichen Typ bekannt geworden. Hrsg.] — k = 1,34.

Cisticola galactotes galactotes. Wie die vorige, nicht immer anerkannte Rasse von der Charakterisierung der Art (S. 605) abweichend, einfarbig glänzend ziegelrot oder tief terrakottrot, ähnlich gut gefärbten Eiern von *Cettia cetti.* BELCHER findet die Färbung lebhaft schokoladenrot, CHUBB (1914, S. 79) die ovalen und kurzovalen Eier einfarbig kaffeebraun und sehr glänzend. [Ob die dichte blaßziegelrote Frickelung den rötlichweißen Grund eines Natal-Dreiergeleges (JAMES 1970) weitgehend verdeckt, ist unbekannt. Hrsg.]. — k = 1,33. (Taf. 8, Fig. 11.)

Cisticola pipiens congo. Nach LYNES (Bull. Brit. Orn. Club 56, S. 112, 1936) wie die folgende Nominatform. — k = 1,41.

Cisticola pipiens pipiens. Ähnlich den Eiern der nördlichen *C. galactotes*-Rassen, insbesondere den ausgesprochener roten der allerdings kleineren Kenia-Formen (*C. g. haematocephala* und *nyansae*). Lebhaft rötlichlachsfarbener Grund, dunkel oder etwas heller terrakottfarbig reichlich marmoriert oder gewölkt. — k = 1,34.

Cisticola carruthersi. Ein Vierergelege der Sammlung VAN SOMEREN hat sehr glänzende rote Eier wie *C. g. galactotes.* Es ist dicht und bestimmt gezeichnet.

Cisticola tinniens oreophila. Das von LYNES & OSMASTON gesammelte Gelege zeigt nach LYNES (1930) den dominanten *t. tinniens*-Typ. Grünlichweiß, besonders gegen das breitere Ende hin rostrot fein gefrickelt. — k = 1,34.

Cisticola tinniens perpulla. LYNES (1930, S. 553) beschreibt fünf Gelege. Dominanz wie bei *t. tinniens.* In drei Fällen grünlichweiß mit entweder rostroten Frickeln oder roten, braunen und grauen Flecken. Ferner weiß mit ziemlich kühnen rostroten Blattern und prächtig türkisblau mit rotbraunen und grauen, kühnen scharfrandigen Blattern. — k = 1,34.

Cisticola tinniens tinniens. Nach CHUBB (1914, S. 79) und LYNES (1930, S. 547) vorwiegend bläulich- oder grünlichweiß, mehr oder weniger überall, besonders am oberen Ende, trübweinrot oder rostrot gefrickelt. Aber auch im Grund weiß oder

grünlich oder bläulich gehaucht bis blau und in jedem Dichtegrad und in jeder Zeichnungsart gefleckt, von kleinen blassen Frickeln bis zu gröberen Flecken und Blattern in verschiedenen roten Tönen, mit oder ohne graue Unterflecke. Auch eine erythristische Varietät wurde bekannt, jedoch keine ganz ungefleckten. — k = 1,33.

Cisticola robusta robusta. Während v. Erlanger (Journ. f. Orn. 53, S. 720, 1905) ausschließlich einfarbig weiße und blaß seegrüne Eier fand, gibt es nach Lynes (1930) auch solche mit roten und rotbraunen, hellen und dunklen Flecken. Meist handelt es sich aber nur um spärliche weinrote Frickel und Spritzer. Cheesman sammelte nach Lynes (1930) in NW-Abessinien blaßblaue Dreiergelege mit und ohne zarte rote Fleckchen. — k = 1,38.

Cisticola robusta ambigua. Nach Lynes & Osmaston (in Lynes 1930) hell türkisblauer Grund, weinrot leicht gefrickelt und gepunktet. Nach Serle (Ibis 1943, S. 71) ungefleckt blaß himmelblau oder blaß grün mit dunkelbraunen Flatschen und Flecken, vor allem nahe dem stumpfen Ende, dazu mit graulila Unterflecken, ferner weiß, dicht blaßbraun fein gesprenkelt und gestrichelt, mit graulila Unterflecken, so daß der Grund größtenteils verdeckt ist. Gestreckt oval (k = 1,44).

Cisticola robusta nuchalis. Mehrere Gelege blaßgrünlichblau, oben dicht rotbraun gewölkt, andere wie bei *Parus major*, auch wie bei *ambigua*. — k = 1,38.

Cisticola robusta awemba und *angolensis*. Eier einfarbig, weiß oder hell türkisblau. Auch weiß bis blau, leicht oder reicher blaßweinrot gefrickelt und gefleckt (nach Lynes 1930, Sclater & Lynes 1934, S. 33). — k = 1,35.

Cisticola natalensis strangei. Serle (Ibis 1940, S. 15) hat aus N-Nigeria weiße, wenig glänzende Eier mit verstreuten, in einem Kranz am stumpfen Ende dichter stehenden schokoladenfarbenen, umberbraunen und ockerbraunen Fleckchen, wozu graulila Unterflecke kommen. $D_5 = 18{,}6 \times 13{,}8$, k = 1,35 (16,6—20,0 ×13,6—14,1 mm). Die bei Lynes (1930) erwähnten beiden Eier, glanzlos weiß, mit verstreuten trüb weinroten Fleckchen gut gezeichnet, sind kleine Stücke (17,2×12,7 mm, k = 1,35) dieser großen Art, ebenso Nehrkorns bläulichweiße bis blaue mit feinen schwarzbraunen Fleckchen besonders am oberen Ende (17×14 mm, k = 1,21). Desgleichen die beiden im Cat. Brit. Mus. aufgeführten Eischalen aus Nigeria, die als auf glänzend blaßblauem Grund dicht blaß rötlichbraun und lilagrau gespritzt und *natalensis* ähnlich beschrieben werden (17,3 ×12,4 und 17,5×12,7 mm, k = 1,39). $G_4 = 1{,}53$ g (für die 4 eben erwähnten Eier). Doch stimmt hier etwas nicht, da die zugehörige Abbildung (Cat. Brit. Mus. 4, 1905, Taf. IX, Fig. 15) ein blaß graubläuliches Ei mit winzigen grauen Pünktchen darstellt, die nur auf der oberen Hälfte deutlich sichtbar sind. Ganz anders waren die im Britischen Museum 1934 von mir gemessenen drei Eier, offenbar irrig als „*natalensis*" bezeichnet, nämlich von einem für *Cisticola* gänzlich abweichenden Typ, olivgraubraun im Gesamteindruck, im Zeichnungscharakter wie *Emberiza aureola* mit Brandflecken. Maße: 19,7×14,0 = 0,140 g, 19,6×14,5 = 0,145 g und 20,4×15,2 (nicht wägbar, da unvollkommen entleert, pendelt). Durchschnittlich k = 1,35 und $G_3 = 2{,}20$ g, viel größer als alle Eier von *Cisticola*; Schale sehr schwer (Rg = 7%). (Taf. 8, Fig. 12.)

Cisticola natalensis valida. Mehrere von VAN SOMEREN und JACKSON gesammelte Gelege aus Uganda sollen nach LYNES (1930) ganz ähnlich denen der Niassa- und W-Afrika-Rassen (*natalensis* bzw. *strangei*) sein.

Cisticola natalensis kapitensis. LYNES (1930) schildert das einzige bekannte Ei als glanzlos weiß, ein wenig kühner gezeichnet, sonst ganz wie andere *natalensis.* — k = 1,32.

Cisticola natalensis natalensis. Nach LYNES (1930) glanzlos wie bei allen *natalensis*-Rassen, weiß oder blaßblau mit verstreuten, trüb weinroten Punkten ziemlich gut gezeichnet. SWYNNERTON (nach LYNES 1930) gibt an: Auf weißem Grund überall ziemlich dichte, winzige hell purpurgraue Flecke oder auf blaßblauem Grund gelbbraune neben violettgrauen Flecken, die am stumpfen Ende dichter stehen. So sind auch nach PRIEST (Eggs of birds breeding in Southern Africa, Glasgow, 1948, S. 98) Stücke im Britischen Museum. Verstreute rote, braune, lila oder graue Fleckchen auf weißem bis blaßblauem Grund gibt es auch nach ROBERTS (1957), wogegen BELCHER allein m. W. ungefleckt weiße oder blaue (so im Niassaland) kennt. Dieser Forscher erwähnt außerdem nur noch überall verteilte, feine rote Tüpfel und Eier mit verloschen rotbrauner, leichter Frickelung. — k = 1,38.

Cisticola natalensis huambo. LYNES (1930) berichtet nur über drei offenbar abnorm langgestreckte Eier, die auf glanzlos weißem Grund hell weinrote leichte Spritzer und verstreute Flecke zeigen. — k = 1,59.

Cisticola cinereola cinereola. Nach PRAED & GRANT (1955, S. 502) sehr blaß blau, ungefleckt oder mit einigen dunkelbraunen Fleckchen am stumpfen Ende. — k = 1,46.

Cisticola fulvicapilla angusticauda. Nach LYNES (Bull. Brit. Orn. Club 56, S. 115, 1936) weiß mit kleinen indischroten Flecken und Spritzern. — k = 1,32.

Cisticola fulvicapilla muelleri. Unter vier von BELCHER gesammelten Gelegen hatte (nach LYNES 1930) eins ungefleckt reinweiße Eier; zwei waren auf weißem Grund hellrostrot dicht gefrickelt, ebenso das letzte, aber auf hellem bis ziemlich dunklem grünlichblauen Grund. Variation wie bei *C. brachyptera.* — k = 1,27.

Cisticola fulvicapilla ruficapilla (= *Dryodromas*). Variation und Dominanz wie bei der folgenden Rasse. Die beiden Abbildungen im CAT. BRIT. MUS. zeigen zwei abweichende Typen, deren Bestimmung m. E. zweifelhaft erscheint. — k = 1,34.

Cisticola fulvicapilla fulvicapilla. Ungemein variant, wie *C. juncidis cisticola* abändernd, aber auch mit dort fehlenden kühnen Blattern. Unter 10 von JAMES (Ool. Rec. 5, S. 25—27, 1925, s. auch Ibis 1930, S. 643) ausführlich beschriebenen Gelegen waren je eins ungefleckt weiß und blau (wie *Zosterops*), eins sehr blaß grünlichblau wie ein weiteres, dieses aber mit überall blaß rostfarbenen Spritzern und kleinen, oben dichter stehenden Blattern gezeichnet. Die übrigen waren weiß und hatten meist am stumpfen Ende einen mehr oder weniger dichten Kranz aus ziegelroten bis rötlichbraunen, blassen oder dunkleren Stippen und kleinen


3
1
2
4
5
6
7
8
9
10
11
12
13
14
15
16
17
18
19
20
21
22
23
24

Blattern, manchmal gemischt mit einigen lilagrauen Unterflecken. Ein auffallender Typ trug auf weißem Grund ziemlich dicht über die ganze Fläche verteilte, hell rötlichbraune kühne Blattern und blaß purpurbraune, grobblattrige Unterflecke, auch im Ring am oberen Ende. Bei einem anderen Gelege verteilten sich Fleckchen und Blattern umber- und purpurbrauner Farbe sehr gleichmäßig überall ohne Kranz oder Kappe. LYNES erwähnt ferner nelkenrötlich gehauchten Grund und weinrote Zeichnung. Nach ihm dominiert bei den (nicht glänzenden) Eiern ein grünlich- oder bläulichweißer Grund [die beiden Gelege in JAMES (1970) sind ebenfalls bläulichweiß] mit rostroten oder rostbraunen, mäßig großen Fleckchen, die mitteldicht verstreut stehen. — k = 1,33.

Cisticola nana. Eine der kleinsten Arten. Blaßgrünlichblau mit matten, hellweinroten oder noch blasseren Frickeln besonders nach dem stumpfen Ende hin. — k = 1,26, also breitoval.

Cisticola ruficeps guinea. Nach SERLE (Ibis 1940, S. 16f.) weiß, grünlich gehaucht, mit kühnen weinroten Blattern und Flecken, vor allem in einem Ring am stumpfen Ende, und graulila Unterflecken. — k = 1,24.

Cisticola ruficeps ruficeps. Sehr variabel. Grundfärbung weiß bis mitteldunkel türkisblau. Die rotbraune Zeichnung ändert von zarten Stippen bis zu großen kühnen Blattern ab und kann sehr spärlich, aber auch recht dicht sein. Ungefleckte Stücke wurden nicht bekannt. Fleckenfärbung nach LYNES (1930) indischrot. — k = 1,33.

Cisticola brachyptera brachyptera. Zwei von CHAPIN (1953, S. 383) in NO-Kongo, zahlreiche von SHUEL (Ibis 1938, S. 239) in N-Nigeria (Zaria) und 12 von SERLE (Ibis 1940, S. 16) in N-Nigeria (Wamba, Kafanschan) gesammelte Eier sind bekannt. Sie gleichen denen von *loanda* und sind auf bläulichem bis grünlichem Grund sehr zart, aber dicht, braun, rötlichbraun und lila punktiert. Außerdem hat SERLE Eier mit dunklen Flecken und andere mit gleichmäßig verteilten blaß orangebraunen Sprenkeln, Punkten und sogar Flatschen. — k = 1,30.

Cisticola brachyptera zedlitzi. Die ovalen und etwas glänzenden Eier sind nach SERLE (Ibis 1943, S. 71) auf weißem Grund in einem Gelege kastanienbraun und lila grob und dicht am stumpfen Ende, spärlich anderswo gefleckt und im anderen mit dichter, brauner und lila Frickelung besonders in einem Kranz am stumpfen Ende versehen. — k = 1,35.

Cisticola brachyptera reichenowi. Nach BELCHER weiß, überall, nach oben hin dichter, hell rostrot zart gefleckt, fast nur punktiert. Breitoval (k = 1,25).

Cisticola brachyptera katonae. Hell grünlichblau oder bläulichweiß, gut mit kühnen, hellrostroten Blattern und Fleckchen gezeichnet, gröber als bei den anderen Rassen. — k = 1,38.

Cisticola brachyptera isabellina. Nach LYNES (1930) grünlichweiß oder blaß grünlichblau mit teils verloschenen, teils dunkleren rostroten, mehr oder weniger dicht stehenden Frickeln, seltener ungefleckt weiß. Nach BELCHER auch auf weißem Grund mit wenigen rötlichen Punkten oder dichten roten Frickeln über-

Tafel 8

Eier von Angehörigen der Unterfamilien Eigentliche Grasmücken und Goldhähnchen in der Familie der Grasmücken

(Die meisten Namen und alle Maße nach R. KREUGER/T. STJERNBERG aus der Collectio R. Kreuger, Museum Zoologicum Universitatis Helsinki, briefl. 1972; Maßstab etwa 1:1.)

Fig. 1. *Sylvia n. nisoria* (S. 581). Pommern. 20,6 × 15,2 = 0,15 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 21,3 × 15,5 = 0,16 g; 21,7 × 16,0 = 0,16 g; 21,8 × 15,4 = 0,17 g; 22,0 × 15,8 = 0,16 g.) Collectio R. KREUGER 3365.

Fig. 2. *Sylvia b. borin* (S. 584). Dänemark. 20,9 × 15,6 = 0,15 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 20,7 × 15,3 = 0,14 g; 21,0 × 16,0 = 0,16 g; 22,6 × 15,3 = 0,14 g.) Collectio R. KREUGER 3391.

Fig. 3. *Sylvia c. conspicillata* (S. 588). Algerien. 16,3 × 12,6 = 0,07 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 14,0 × 11,7 = 0,06 g; 15,3 × 12,5 = 0,07 g; 16,1 × 12,5 = 0,08 g.) Collectio R. KREUGER 3349.

Fig. 4. *Sylvia s. sarda* (S. 590). Korsika. 16,9 × 13,0 = 0,09 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 16,9 × 12,9 = 0,08 g; 16,9 × 13,2 = 0,08 g; 17,4 × 12,8 = 0,08 g.) Collectio R. KREUGER 12704.

Fig. 5. *Phylloscopus trochilus acredula* (S. 591). Finnland. 15,7 × 12,7 = 0,07 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 15,5 × 12,5 = 0,07 g; 15,6 × 12,5 = 0,07 g; 15,7 × 12,5 = 0,06 g; 15,8 × 12,5 = 0,07 g.) Collectio R. KREUGER 3225.

Fig. 6. *Phylloscopus collybita abietinus* (S. 592). Finnland. 16,0 × 12,2 = 0,07 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 15,7 × 12,2 = 0,06 g; 15,9 × 12,4 = 0,06 g; 15,9 × 12,5 = 0,06 g; 16,1 × 12,5 = 0,06 g; 16,2 × 12,2 = 0,06 g; 16,2 × 12,3 = 0,06 g.) Collectio R. KREUGER 3195.

Fig. 7. *Phylloscopus b. bonelli* (S. 592). Algerien. 15,6 × 12,6 = 0,07 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 14,8 × 12,0 = 0,07 g; 15,2 × 13,2 = 0,07 g; 15,7 × 13,3 = 0,08 g.) Collectio R. KREUGER 3246.

Fig. 8. *Phylloscopus borealis talovka* (S. 593). Finnland. 15,8 × 11,5 = 0,05 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 15,3 × 12,0 = 0,06 g; 15,6 × 11,9 = 0,06 g; 15,7 × 11,6 = 0,05 g; 15,7 × 11,8 = 0,05 g; 15,8 × 11,8 = 0,06 g.) Collectio R. KREUGER 1362.

Fig. 9. *Orthotomus sepium borneonensis* (S. 597). Borneo. 17,3 × 11,8 = 0,07 g. Collectio R. KREUGER 10881.

Fig. 10. *Cisticola e. erythrops* (S. 600). Ghana. 16,1 × 12,4 = 0,07 g. Collectio R. KREUGER 13866.

Fig. 11. *Cisticola g. galactotes* (S. 606). Empangeni (S-Afrika). 17,0 × 12,6 = 0,09 g. (2. Ei dieses Geleges: 17,2 × 13,0 = 0,08 g.) Collectio R. KREUGER 13375.

Fig. 12. *Cisticola natalensis strangei* (S. 607). Ghana. 17,5 × 12,7 = 0,07 g. Collectio R. KREUGER 13874.

Fig. 13. *Cisticola rufa* (S. 612). Ghana. 16,4 × 12,4 = 0,07 g. Collectio R. KREUGER 13849.

Fig. 14. *Cisticola j. juncidis* (S. 612). Gegend von Kairo. 15,9 × 11,5 = 0,05 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 15,9 × 11,5 = 0,06 g; 15,9 × 11,6 = 0,06 g; 16,2 × 11,6 = 0,06 g.) Collectio R. KREUGER 8816.

Fig. 15. *Cisticola exilis lineocapilla* (S. 613). Bandoeng, Malayische Halbinsel. 15,0 × 11,6 = 0,05 g. (2. Ei dieses Geleges: 15,1 × 11,6 = 0,05 g.) Collectio R. KREUGER 10330.

Fig. 16. *Prinia pectoralis ocularius* (S. 618). Kalahari Gemsbok National Park. 14,7 × 10,8 = 0,04 g. Collectio R. KREUGER 17147.

Fig. 17. *Prinia subflava subflava* (S. 619). Senegal. 15,5 × 11,3 = 0,06 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 15,5 × 11,7 = 0,06 g; 16,3 × 11,2 = 0,06 g.) Collectio R. KREUGER 8793.

Fig. 18. *Prinia flaviventris sonitans* (S. 624). Taiwan. 14,7×11,4 = 0,06 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 14,6×12,3 = 0,07 g; 14,7×12,1 = 0,06g; 14,8×11,8 = 0,06 g.) Collectio R. Kreuger 8291.

Fig. 19. *Prinia rufescens austeni* (S. 625). Assam. 16,3×12,7 = 0,08 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 15,5×11,8 = 0,06 g; 15,5×11,9 = 0,06 g; 15,8×12,1 = 0,07 g.) Collectio R. Kreuger 14161.

Fig. 20. *Eremomela u. usticollis* (S. 631). Lobatsi, Betschuanaland. 16,0×11,8 = 0,07 g (2. Ei dieses Geleges: 16,3×11,8 = 0,07 g.) Collectio R. Kreuger 15605.

Fig. 21. *Sylvietta rufescens flecki* (S. 632). SW-S-Rhodesien. 19,5×12,6 = 0,09 g. (2. Ei dieses Geleges: 19,7×12,6 = 0,09 g.) Collectio R. Kreuger 16030.

Fig. 22. *Parisoma s. subcaeruleum* (S. 633). Transvaal. 17,7×14,1 = 0,09 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 17,8×14,0 = 0,10 g; 18,2×13,9 = 0,09 g.) Collectio R. Kreuger 7868.

Fig. 23. *Regulus calendula cinerascens* (S. 636). Californien. 15,0×10,7 = 0,04 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 14,8×10,6 = 0,04 g; 15,0×10,8 = 0,04 g; 15,0×10,7 = 0,04 g; 15,1 ×10,6 = 0,04 g; 15,6×10,9 = 0,04 g.) Collectio R. Kreuger 8555.

Fig. 24. *Leptopoecile s. sophiae* (S. 637). Tianschan. 14,3×10,9 = 0,04 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 14,0×10,9 = 0,04 g; 14,0×10,9 = 0,04 g; 14,5×11,0 = 0,04g; 14,7×10,9 = 0,04g.) Collectio R. Kreuger 14173.

all gezeichnet. Der letzte Fall ist anscheinend der häufigste. Dazu kommen nach BENSON & PITMAN (Bull. Brit. Orn. Club 86, S. 21f., 1966) kaum sichtbare blaß lilagraue Unterflecke. — k = 1,32.

Cisticola brachyptera loanda. Nach LYNES (1930) und SCLATER & LYNES (1934, S. 34) auf blaß grünlichblauem oder weißem Grund heller oder dunkler rostrot gefrickelt oder gefleckt, meist in einem Kranz am stumpfen Ende. — k = 1,35.

Cisticola rufa. Türkisblau mit kleinen und größeren rundlichen locker verstreuten, hell und dunkel kastanienbraunen Flecken, die zwischen sich mittelgroße rosagraue Unterflecke und einzelne kurze dunkle feine Fäden aufnehmen. Sehr ähnlich *Prinia*-Typen. Bei LYNES (1930) nicht beschrieben. [Ein Ei der Sammlung R. Kreuger ist bläulichweiß mit reichlich locker verstreuten kleinen rundlichen rotbraunen und rötlichgrauen Flecken und mißt nach R. KREUGER (briefl.) 16,4 × 12,3 = 0,068 g gegen 15,3 × 11,5—11,9 = 0,060 g bei den drei übrigen Eiern. Da *C. rufa* nach Schönwetters Kladde nicht sicher bestimmt erschien, ist das abgebildete Ei wohl als Bestätigung jener Bestimmung anzusehen. Hrsg.] Breitoval (k = 1,30). (Taf. 8, Fig. 13.)

Cisticola juncidis juncidis. Wie die folgende Form. — k = 1,39. (Taf. 8, Fig. 14.)

Cisticola juncidis cisticola. Sehr variant, aber ohne grobe Blattern.

Typ 1: Grundfärbung reinweiß, entweder ungefleckt oder gezeichnet mit ziemlich gleichmäßig verteilten, feinen blassen braunen Punkten oder auch mit mehr am breiteren Ende stehenden gröberen dunkleren Fleckchen, manchmal mit grauen dazwischen.

Typ 2: Weißlich mit zart grünlichem bis bläulichem Hauch, sonst wie 1.

Typ 3: Schön hellblau, sonst wie bei Typ 1. — k = 1,33. Auf den Balearen anscheinend ausschließlich ungefleckte, reinweiße und blaue Eier.

Cisticola juncidis uropygialis. Nach SHUEL (Ibis 1938, S. 239) blaßblau oder weiß, gut, aber zart, hell rötlichbraun und lilagrau gefleckt. Glänzend. — k = 1,33.

Cisticola juncidis perennia. Gefleckte weiße und grünliche Eier wie bei *j. cisticola.* — k = 1,33.

Cisticola juncidis terrestris. Wie *j. cisticola*, aber weniger variabel und anscheinend keine ungefleckten Eier. Nach BELCHER teils blaugrün mit rotbraunen, rundlichen oder unregelmäßig geformten Flecken [und nach JAMES (1970) lilagrauen Unterflecken] reichlich gezeichnet, teils auf blaßgrünem Grund überall trübrot zart gefrickelt. Seltener weiß mit einem Kranz brauner Tüpfel verschiedener Größe. (JAMES (1970) gibt auch nelkenrötlichweißen Grund an.) — k = 1,33.

Cisticola juncidis cursitans. Ähnlich *j. cisticola*, aber viel weniger abändernd. Nach BAKER (1933, S. 383) war nur 1 Gelege (bei 400 Eiern) ungefleckt, 5% blaß blaugrundig, alle übrigen mit weißlichem, leicht getöntem Grund und zarter, blaß rötlichbrauner neben grauer Zeichnung, in wenigen Fällen mit grober Zeichnung. Ein Drittel der Gelege besteht aus stark glänzenden Eiern mit wenigen runden, blaß kastanienfarbenen Flecken. — k = 1,30. Häufiger Wirt von *Cuculus canorus bakeri.*

Cisticola juncidis omalura. Auf weißem Grund dicht rotbraun und purpurn gefleckt, anscheindnd etwas kühner als bei *j. cursitans.* — k = 1,32.

Cisticola juncidis malaya. Thailand-Eier nach BAKER reicher und gröber gefleckt als *cursitans,* sonst wie diese. Die westjavanischen sind entweder blau oder weiß und dann meist ungefleckt, nur gelegentlich fein braun gezeichnet. Eier aus Mittel-Java ähneln zum Teil solchen von *Zosterops palpebrosa, Prinia familiaris* oder *Orthotomus sepium.* Sie sind schwach oder stärker glänzend und hell blaugrün oder blaugrünlichweiß, manchmal fast rein weiß, ungefleckt bis ziemlich stark gefleckt, auch grob purpur- bis dunkelsepiafarben geblattert, auf den dunkelsten Schalen fast schwarz. Manchmal treten graulila Unterflecke stärker hervor, auch dichtere oder Ringzeichnung am stumpfen Pol. Fein überall blaß bräunlich gepunktete und bespritzte ähneln denen des erwähnten Brillenvogels (*Zosterops*) (HELLEBREKERS & HOOGERWERF 1967). — k = 1,32.

Cistocola juncidis tinnabulans, Nur weiße Eier mit reicher, grober Zeichnung bekannt. Erst JAMES (1970) erwähnt bläulichweißen Grund. — k = 1,29.

Cisticola juncidis brunniceps. Wie *j. tinnabulans,* manchmal mit spärlicher, sehr dunkler Punktierung wie bei *Phylloscopus collybita.* — k = 1,33.

Cisticola juncidis leanjeri. Nach LYNES stehen die Eier *malaya* näher als *C. exilis.* Wenig glänzend, zart blaß blau, ziemlich gleichmäßig überall verteilte, kleine Fleckchen (GIVENS & HITCHCOCK, Emu 53, S. 193—200, 1953). Also stark von *C. exilis* abweichend. — k = 1,34.

Cisticola cherina. Ähnlich *C. juncidis cisticola,* aber wohl ohne ungefleckte Stücke. Fast nur weißliche bis sehr blaß grünliche Eier, meist mit einem Kranz kleiner dunkelbrauner Flecke. Auch sehr gleichmäßig überall ziemlich dicht stehende, winzig kleine hellere Punkte. — k = 1,35. Häufiger Wirt von *Cuculus poliocephalus rochii.*

Cisticola exilis tytleri. Fast ganz wie bei der australischen Nominatform *e. exilis*: Schön blau mit rotbraunen, purpurnen, auch fast schwärzlichen Blattern und Punkten nebst einigen eingestreuten grauen, sepiabraunen oder blaßrötlichen Unterflecken. — k = 1,30.

Cisticola exilis equicaudata. Wie bei *j. tytleri,* nach BAKER auch blaß graublau und weiß. — k = 1,33.

Cisticola exilis lineocapilla. Nach HOOGERWERF (HELLEBREKERS & HOOGERWERF 1967, S. 121f.) sind Eier von Flores wie die von *C. juncidis,* ziemlich reichlich, vor allem am stumpfen Pol, vorwiegend grob und scharf begrenzt dunkelbraun bis purpurbraun gesprenkelt und gefleckt mit eingestreuten, kaum sichtbaren, grau marmorierten Unterflecken. Schon 1949 hatte HOOGERWERF einfarbig blaue Eier von Java abgebildet, die er kaum von *C. juncidis malaya* unterscheiden konnte, wogegen HELLEBREKERS (HELLEBREKERS & HOOGERWERF 1967) Eier der Bartels-Sammlung von W-Java (wo die Art wohl sonst nicht nachgewiesen ist — daher in der Liste abgetrennt —) ziemlich dunkelblau und glänzend, aber ebenso einfarbig findet. k = 1,34. (Taf. 8, Fig. 15.)

Cisticola exilis diminuta. Wie bei *e. exilis.* — k = 1,33.

Cisticola exilis exilis. Von den meisten anderen *Cisticola*-Arten abweichend durch höheren Glanz, dunkler blauen Grundton und vorwiegend grobblattrige Zeichnung, die in der Regel einen breiten Kranz von dunkelbrauner bis purpurbrauner Färbung am dicken Ende darstellt. Eine kühne, recht konstante Fleckung und Färbung. — k = 1,26.

Cisticola aridula tanganyikae. — k = 1,35.

Cisticola aridula lobito. Wie bei folgender Form weiß mit purpurroten und purpurbraunen Flecken und Punkten.

Cisticola aridula kalahari und *caligina.* Keine fleckenlosen weißen Eier beobachtet, sonst wie *C. juncidis cisticola.* Von Hoesch in der Kalahari gesammelte Eier sind weiß mit zartesten hellbraunen und einigen purpurbraunen Kritzeln und Punkten (Journ. f. Orn. 88, Sonderheft S. 273, 1940). Roberts (Ann. Transvaal Mus., 3, S. 260, 1913) erwähnt aschgraue Unterflecke. — k = 1,29.

Cisticola textrix major. Nach Roberts (Ann. Transvaal Mus. 11, S. 238, 1926) blaßgrün, dunkelbraun bespritzt. — k = 1,33.

Cisticola textrix textrix. Bläulichweiß bis blaßblau mit dunkelroten bis bräunlichen und blaß lilagrauen kleinen Fleckchen, die wie Pünktchen sind, ohne deutlichen Kranz. — k = 1,36.

Cisticola eximia eximia. Von den beiden allein bekannten Gelegen ist das eine ungefleckt weiß, das andere weiß mit purpurbraunen, rostroten und grauen Flecken. – k = 1,40.

Cisticola dambo kasai. Nach Lynes (Rev. Zool. Bot. Afric. 31, S. 86f., 1938) variabel, hell bis sehr hell türkisblau, ziemlich kräftig bis schwach mit verschiedenen roten, braunen und grauen Tönen gefleckt oder getüpfelt. — k = 1,32.

Cisticola dambo dambo. Nach Lynes & Sclater (Ibis 1934, S. 23) mitteltürkisblau, sehr fein bleich weinrot gefrickelt, ganz wie *C. brachyptera* und andere *Cisticola*-Arten. Nur 1 Ei bekannt. — k = 1,29.

Cisticola brunnescens brunnescens. In allen Variationen wie bei *C. juncidis cisticola.* Nach Cheesman (aus Lynes 1930) oft mit kleinen violetten Fleckchen. — k = 1,43. Häufiger Wirt von *Vidua macroura.*

Cisticola brunnescens nakuruensis. Weiß bis blau, gut braun, braunrot und graupurpurn gefleckt. — k = 1,30.

Cisticola brunnescens hindii. Wie *C. b. nakuruensis.* — k = 1,33.

Cisticola brunnescens cinnamomea. Weiß und blau, alle fein gestippelt und gepudert mit Mattrot und Purpurgrau. — k = 1,35.

Cisticola brunnescens egregia. Weiße und bläulichweiße, gefleckte Eier. — k = 1,33.

Cisticola ayresii mauensis. — k = 1,38.

Cisticola ayresii ayresii. Nach ROBERTS (1940) sehr variante Eier. Spärlich fein rotbraun gesprenkelte auf blaßgrünem Grund dominieren. Nach SCLATER & LYNES (Ibis 1934, S. 21) auch hellblau, gut mit rötlich purpurnen Punkten und Blattern in verloschenen Tönen gezeichnet, ebenso hellblau nach BENSON & PITMAN (Bull. Brit. Orn. Club 86, S. 28f. 1966) mit spärlichen, aber deutlichen schwärzlichbraunen Spritzern und Pünktchen und mit wenigen blaß trüb purpurgrauen Unterflecken, beide vor allem in einem lückenhaften Gürtel um den stumpfen Pol. Die Maße, die LYNES (1930, S. 151) nach ROBERTS (Ann. Transvaal Mus. 11, S. 238, 1926) mit 17,5×11,4 mm angibt, sind falsch (richtig wäre D_3 = 15,7×11,4 mm) und leider in ROBERTS (1957, 1970) übernommen worden, obwohl ROBERTS 1940 (S. 267) nach seiner großen Serie 15—15,4×11,4—11,9 anführte. — k = 1,32.

Graminicola bengalensis bengalensis. Nach HUME blaßgrünlichgrau, ziemlich dicht, aber nur hell gesprenkelt und gescheckt in purpurroter Farbe. Nach BAKER blaß rahmfarben, fast weiß, gewöhnlich ziemlich dicht über die ganze Fläche hell und dunkel rötlichbraun bespritzt mit meist kleinen Fleckchen, nur gelegentlich eine dichtere Zone am oberen Ende. Breitoval (k = 1,20).

Graminicola bengalensis striata. Nach BAKER blaß rahmfarben, selten reinweiß, mit hell rotbraunen oder purpurbraunen feinen Spritzern, zuweilen kleinen Blattern, die gewöhnlich in einem undeutlichen Ring oben dichter, sonst überall verstreut stehen. — k = 1,27.

Scotocerca inquieta saharae. Feinheit und Ausdehnung der Zeichnung recht verschieden. Wie bei den folgenden beiden Formen erinnern die Eier bald an kleine zart dicht gefleckte von *Parus*, bald an rosa punktierte von *Troglodytes troglodytes*. Die von Spatz gesammelten im Wiener Museum gleichen auf weißem Grund rötlich gefleckten *Cisticola*-Eiern. Stücke bei Nehrkorn sehen aus wie dunkel und grob gezeichnete von *Aegithalos caudatus*, gelegentlich mit einer Kappe aus zusammengelaufenen roten oder braunen Stippen, und im Museum Koenig (Bonn) zeigt ein über die ganze Fläche stumpf rostrot bespritztes Gelege einen aprikosenfarbenen Hauch infolge eingestreuter lilagrauer Unterflecke. Gelegentlich etwas gröbere Zeichnung. — k = 1,32.

Scotocerca inquieta inquieta. Wie alle Eier der Gattung kurzoval (k = 1,30), mäßig glänzend und auf weißem bis nelkenrötlich gehauchtem Grund fein rötlich dicht über die ganze Fläche punktiert oder mit mattbraunen bis braunrötlichen zarten Fleckchen gewölkt, die am oberen Ende zu einem Kranz gehäuft sind.

Scotocerca inquieta striata. Wie die Nominatform von gedrungener Gestalt und auch sonst kaum verschieden, aber oft ohne Glanz. Zwischen den stets kleinen, schön kastanienbraunen und lilaroten Frickeln fast unsichtbare blaßpurpurne, winzige Unterflecke, zuweilen in einem deutlichen Kranz. — k = 1,30.

Prinia gracilis natronensis. Nach CAIN-COWLEY (Bull. Jourdain Soc. 3, S. 272, 1954) wie die folgende Nominatform. — k = 1,34.

Prinia gracilis gracilis. Meist wie eine Zwergausgabe kräftig und reich gezeichneter Eier von *Erithacus rubecula*, aber viel glänzender, außerdem dichter und lebhafter hellfuchsigbraun gefrickelt, vorwiegend so zart und blaß, daß der Eindruck einer feinen Wölkung des ganzen rahmgelben Grundes entsteht, von dem sich aber immer ein mehr oder weniger stark ausgeprägter Kranz aus dichtesten kleinen Stippen dunkler rostigfuchsbrauner Farbe, meist sehr deutlich, abhebt. Einen noch besseren Vergleich hinsichtlich des Färbungscharakters bietet der fuchsige Typ bei *Prinia sylvatica.* Blassere Stücke klingen an manche stark gefleckte von *Ficedula parva* an. Der Grund ist zuweilen blasser, weißlich, die Fleckung mehr braunrot, leicht rosa gehaucht. Im ganzen wenig variant, auch in der Größe, wenigstens bei den Serien im Museum Koenig (Bonn) und im Britischen Museum. Durchscheinende Farbe blaßorange. Relativ kräftige Schale. Trotz des hohen Glanzes erweist sich das Korn unter der Lupe weniger glatt, als man bei so sehr kleinen Eiern erwarten sollte. Eigestalt breitoval, mäßig verjüngt (k = 1,33).

Prinia gracilis deltae. Ganz wie bei der vorigen Rasse. — k = 1,28.

Prinia gracilis palaestinae. Für „*Burnesia lepida*" erwähnt ANDERSSON nach TRISTRAM (siehe BAKER) rote Färbung mit dunklem Ring am stumpfen Ende. Das dürfte sich auf Eier aus Palästina beziehen, wie die vier Gelege bei HÜE & ETCHÉCOPAR (1970, S. 712) aus Israel, alle rosafarben, nahe legen. — k = 1,29.

Prinia gracilis irakensis. Im gleichen Werk werden Eier aus Jordanien als weißgrundig beschrieben, und vier Gelege vom Irak sind zart grün, offenbar schon denen der nächsten Rasse ähnlich. Den grünlichen Grundton gegenüber einem rötlichen oder weißlichen, den wohl die von Jordanien westwärts verbreiteten *Prinia gracilis*-Populationen aufweisen, haben schon früher TICEHURST, BUXTON & CHEESMAN (Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. 28, S. 394, 1923), MAKATSCH (Ool. Rec. 32, S. 50, 1958) und MARCHANT (Ibis 105, S. 545, 1963) bemerkt. — k = 1,24.

Prinia gracilis lepida. Ohne Ähnlichkeit mit allen übrigen *Prinia*-Arten und -Rassen, außer *irakensis* und *stevensi*, könnte man die meisten als winzige von *Turdus merula* beschreiben. Grundfärbung blaß grünlichweiß bis grünlichblau, seltener rahmfarben. Meist erscheint die ganze Fläche ziemlich gleichmäßig und gleichartig dicht übersät mit blaßrötlichen oder lebhafter roten bis hell kastanienbraunen zahlreichen Fleckchen und Frickeln, entweder ungemein zart und dann besonders dicht oder ein wenig gröber und minder dicht, zuweilen kranzförmig gehäuft. Gestalt kurzstumpfoval (k = 1,27). Innenfarbe grünlichweiß. Glanz teils gering, teils stärker. Schale relativ stark.

Ähnlich die Beschreibung bei SHARPE (Ibis 1891, S. 109), SARUDNY (Sapiski Russk. Geogr. Obsch. 36, Nr. 2, S. 424f., 1903), im CAT. BRIT. MUS. und bei BAKER. ANDERSSON (bei BAKER) spricht ebenfalls von grünem Grund mit überall stehenden rötlichbraunen Flecken (vgl. aber oben *g. palaestinae*). Rote Eier kenne ich nicht; solche könnten aber „*lepida*"-Stücken nahe stehen, die NEHRKORN als auf

graulichweißem Grund mahagonifarben gefleckt, „wie poliert", beschreibt, wenn da kein Irrtum vorliegt. BAKER erwähnt für seine große Serie nichts von besonders hohem Glanz, den ich auch in anderen Sammlungen nicht antraf.

Prinia gracilis stevensi. Wie die matt gefärbten *lepida*-Eier. — k = 1,26.

Prinia maculosa maculosa und *hypoxantha.* Zum Teil wie helle *Cisticola*-Typen, meist aber dunkler im Blau und viel gröber getüpfelt, auch stärker glänzend. Nicht immer scharf zugespitzte Gestalt, etwas länglich (k = 1,41). Schale hart und kräftig, in der Grundfärbung durchscheinend. Diese ist vorwiegend grünlichblau, blasser oder dunkler, gelegentlich als Ausnahme reinweiß oder rosarahmfarben. Häufiger kommen aber auch olivgrüne verschiedener, auch brauner Tönung vor. Die meist nach dem stumpfen Ende hin zunehmende, oft dort einen unregelmäßigen Ring oder eine Kappe bildende Zeichnung variiert wie bei *P. flavicans* und *P. subflava inornata*, besteht also teils nur aus kräftigen Punkten, teils mehr aus rundlichen Blattern, oft aus einem Gemisch beider. Kleine Zeichen fast schwarz, größere hell bis dunkel rotbraun, purpurbraun, braunrot, hellrot, umber, schokoladenfarben und lilagrau bis violettbraun. Mehr oder weniger kühne Blattern laufen zuweilen in große Flatschen aus und werden von haardünnen, geschlängelten Linien am oberen Ende durchzogen, so daß oft ein recht auffallendes Bild entsteht, das für *Prinia* typisch ist, besonders, wenn große dunkle Flecke hellere teilweise überlagern. Spärliche und reichere Zeichnung wechseln ab, wobei bald die eine, bald die andere Fleckenart fehlen kann. Vom Grund bleibt immer viel zu sehen. Ähnliche Typen finden sich bei *Apalis thoracica, Cisticola tinniens* und anderen.

JAMES (Ool. Rec. 12, S. 88—92, 1932), der eine große Serie von *hypoxantha* beschreibt, erwähnt ein besonders schönes Gelege mit fast nur in einem Ring angeordneten, mehrfarbigen Blattern und Wolken auf nelkenrötlichem Grund und ein weißes mit umber-, purpur- und schokoladenbraunen großen Flecken. Nach JAMES (1970, S. 173) auch bläulich- und grünlichweiß in der Grundfärbung, meist aber blaßblau.

Prinia substriata. Ein anderer Typ. Nach KUSCHEL (1895) grünlichweiß, auch so durchscheinend. Ein paar relativ große dunkelbraune Oberflecke meist rundlicher Form sind gemischt mit ebenso gestalteten violetten Unterflecken, zu denen am stumpfen Ende noch einige blasse Punkte und schwarzbraune Kritzel treten. NEHRKORNS Stücke ähneln teils *Prinia subflava inornata,* teils sind sie feinst gefleckt. JAMES (Ool. Rec. 7, S. 2—3, 1927) unterscheidet zwei Varietäten, 1. eine blaßblaue mit kleinen dunkel rotbraunen Blattern und Punkten, die ziemlich gleichmäßig über die ganze Fläche verteilt sind, 2. eine blaß- bis sehr schön tiefgrünlichblaue mit großen zusammenfließenden Blattern und wenigen dicken Linien (nicht so zarten wie bei andern *Prinia*-Eiern) in Leberbraun und Tiefgrau, die meist am oberen Ende dichter stehen. Glanz gering.

Der CAT. BRIT. MUS. sagt: blaß seegrün, überall spärlich schokoladenbraun, rötlichbraun und lavendelfarben gefleckt und geblattert, stark glänzend. Die zugehörige Abbildung zeigt aber nur ein paar helle lila Blattern um den oberen Pol, also offenbar ein abnormes Ei. — k = 1,39.

Prinia flavicans flavicans und *ortleppi.* Wie die Eier dieser Art sind die der meisten übrigen *Prinia*-Arten durch dunkle große rundliche, scharf begrenzte

Blattern charakterisiert, die unregelmäßig über die scheckig erscheinende Oberfläche verstreut stehen und manchmal zu großen Flatschen verschmelzen. Eigestalt meist die gewöhnliche (k = 1,37). Grundfärbung vorwiegend hell grünlichblau bis reiner hellblau, auch ohne blauen Ton blaßbräunlich- bis olivbräunlichgrün mit Übergängen zwischen diesen Nuancen. Zwischen den weitläufigen, tief purpurbraunen, fast schwarzen Blattern liegen da und dort kleinere und hellere Blattern und Punkte, auch als hellviolette Unterflecke. Oft umziehen typische äußerst dünne Haarlinien vereinzelt das obere Eidrittel. Zwischen den Flecken bleibt immer der weitaus größte Teil des Grundes frei. Der Glanz ändert ab, ist aber meist beträchtlich. Die durchscheinende Farbe variiert in den Tönen der äußeren. Ausgesprochene Fleckenkränze sind selten, reichlichere Zeichnung nach oben hin häufig. Wahrscheinlich kommen, wie bei *subflava affinis*, auch Stücke mit mehr kastanienbrauner Fleckung vor. Sechs *f. flavicans*-Gelege habe ich bei Hoesch & Niethammer (Journ. f. Orn. 88, Sonderheft, S. 278, 1940) eingehend beschrieben.

Prinia pectoralis pectoralis (und *ocularius*?) (= *Priniops ocularius*; = *Spiloptila*). Sowohl nach Stark & Sclater (Fauna South Africa. Birds 2, 1901, S. 138) als nach James (Ool. Rec. 5, 1925) ganz blaß blau oder bläulichgrün, ziemlich dicht mit blaßrötlichbraunen, rötlichpurpurnen und lilagrauen Blattern besetzt neben kleineren Flecken. Nach James (1970, S. 173) aber sind 35 Eier blaßblau, manchmal fast weiß, und ungefleckt. Auch die bei Kuschel, Nehrkorn und im Cat. Brit. Mus. aufgeführten Eier sind einfarbig bläulichweiß bis blaßblau. Sie stammen von Layard, der sie (Birds South Africa 1, 1875, S. 256, ed. Sharpe) unter *Drymoeca ocularia* so beschreibt, wie auch James 1925 als *Apalis ocularia*. — k = 1,36.

Prinia pectoralis ocularius. Bradfield kennzeichnet (bei Roberts, Ann. Transvaal Mus. 12, S. 311, 1928) die Eier als blaßrahmfarben mit rötlichbraunen Punkten und übereinstimmend mit *Cisticola fulvicapilla ruficapilla*, wogegen Maclean (Ostrich 45, S. 11, 1974), der die Art am liebsten als *Malcorus* absondern möchte, nur einfarbig bläulichweiße fand. Auch das der Kreugersammlung ist so. — k = 1,34. (Taf. 8, Fig. 16.)

Prinia clamans (= *Priniops*; = *Spiloptila*). Glatte, stark glänzende Eier mit rahmweißem bis blaßfleischfarbenem Grund; darauf gelbbraune Spritzer und einzelne dunklere Punkte oder helle und dunkle rostbraune Kleckse neben schwarzen Pünktchen, vorwiegend am stumpfen Ende; feine hellere Punkte vereinzelt auch sonst auf der Oberfläche. — k = 1,39.

Prinia erythroptera kirbyi (= *Heliolais*). Noch wenig bekannte Eier. Gestreckt oval (k = 1,41) und stark glänzend. Auf hell gelbgrünem Grund eine ziemlich dichte, mitteldunkel gelbbraune Wölkung oder zarteste Frickelung, die zwischendurch ebensoviel frei läßt wie sie bedeckt, und die im oberen Polbereich zu einer dunklen Kappe zusammenfließt. Innenfärbung gelbgrünlichweiß. Einigermaßen ähnliche, aber viel größere Eier bei *P. polychroa* und bei dem grünlichen (nicht dem rötlichen) Typ von *P. sylvatica*. Das *P. erythroptera*-Ei ist aber dunkler, viel dichter und umfassender gezeichnet, nicht kranzförmig wie jene, überdies gröber gewölkt.

Prinia subflava. Die afrikanischen und die asiatischen Unterarten dieser vom Senegal und vom Süden Afrikas bis Java verbreiteten Art legen zum großen Teil besonders variable Eier. Trotzdem bieten sie wegen der Häufigkeit ihres Vorkommens vielleicht besonders gute Ansatzpunkte für Studien zur Abhängigkeit der Eifärbung von den Außenbedingungen; denn ihr vorherrschender Eityp ist geographisch einem beträchtlichen Wechsel unterworfen.

Prinia subflava pallescens. Die Färbungstypen dieser Form sind (ob alle erfaßt?) 1. blaß türkisblau, ungefleckt (Darfur, W-Abessinien) oder hell rotbraun getüpfelt oder ebenso grob bis sehr grob gefleckt (Darfur, W-Abessinien), 2. grünlichblau mit Wölkung und Fleckung in verschiedenen braunen Tönen (N-Nigeria), 3. blau mit grober brauner und lila Fleckung, zwischen der Haarlinien in beiden Farben verlaufen können (Kano in N-Nigeria), 4. blaßblau mit rostroter Sprenkelung (Kano), 5. bläulichgrün mit blaß gelblichbrauner Kappe und sonst rötlichbrauner Pünktelung und Wölkung (Zaria, N-Nigeria), 6. sehr blaß grünlich, rötlichbraun gewölkt und mit weinfarbenen Kritzeln und Fleckchen darüber (Zaria), 7. weiß, rostrot gefrickelt in zusammenhängender Kappe am stumpfen Pol (Kano), 8. weiß mit dichter feiner lachsfarbener Fleckung, die das Ei einfarbig erscheinen läßt (Darfur), 9. weiß mit scharf abgesetzten rotbraunen Flecken (Darfur), 10. rahmfarben, schön in verschiedenen Brauntönen und blaß lila gefleckt und geblattert (Kano), 11. lachsrot, tiefer rot gefleckt (W-Abessinien), 12. rot mit dichter feiner rötlichbrauner Fleckung (Kano). (Lynes, Ibis 1925, S. 101f.; Shuel, Ibis 1938, S. 240, 475, Taf. IX, Fig. 1—8, u. Cheesman, vgl. Bannerman Bd. 5, S. 222f. u. 225, 1939, Serle, s. Bannerman Bd. 8, S. 438, 1951.) Madarász (1918) beschrieb gelblichrosa Eier aus Sennar, die grobe rostfarbene Flecke nahe dem stumpfen Pol trugen. — k = 1,36.

Prinia subflava subflava. Nach Serle (Ibis 1940, S. 18) wie Eier von *pallescens* aus Kano. — k = 1,39. (Taf. 8, Fig. 17.)

Prinia subflava melanorhyncha. Nach Holman (s. Bannerman Bd. 5, 1939, S. 225) blaß grün, blaß oliv, grünlichweiß oder hellbraun, Frickelung oder grobe Fleckung und (oft) Kritzelung braun oder rötlichbraun. In einem Vierergelege sehr verschiedene Eiform. — k = 1,29.

Prinia subflava immutabilis. Nach Granvik (Journ. f. Orn. 71, Sonderheft, S. 192, 1923) am Elgon bläulichgrün mit großen und kleinen, dunkelbraunen Flecken über die ganze Oberfläche, dichter am oberen Ende, dazu lilabräunliche Unterflecke und schwarze Punkte. Chapin (1953, S. 408) beschrieb vom Uelle und von Uganda hellblaue und blaß grünlichblaue Eier, die in verschiedenen Tönen rotbraun und braun gefleckt und geblattert waren, wozu purpurbraune Flekkung oder Wölkung vor allem am stumpfen Ende kommen können. — k = 1,27.

Prinia subflava tenella. Charakter wie bei *affinis*. Die von James (1970) aus Entebbe (Uganda) gemeldeten Eier sind grünlichblau mit rötlichbraunen Flecken. Schuster (Journ. f. Orn. 74, S. 738, 1927) fand ein Gelege von Daressalam blaugrün mit vereinzelten verwischten rostroten und aschvioletten Flecken, dazwischen stehenden, vereinzelten, ganz scharf umrissenen dunkelrostroten oder fast schwarzen Punkten und am stumpfen Ende auftretender schwarzer Haarzeich-

nung. Nach KUSCHEL (1895) kommt noch hell olivgrüner Grund mit hellbraunen und gelbbraunen Tupfen und Wolken hinzu. Nach ihm haben Eier mit rein blaugrünem Grund selten die Kritzelzeichnung. LYNES (1934) erwähnt neben blauen auch rötliche Typen, die manchmal an gewisse (kleine, glänzende) *Fringilla coelebs*-Eier erinnern. Braunrötliche und rote, die meist rot gefleckt oder gekritzelt sind, führen PRAED & GRANT (1955) an. — k = 1,36.

Prinia subflava graueri. Nach PRIGOGINE (Ann. Mus. Afr. Centr. 8° Zool. 185. S. 158, 1971) grün mit braunroter grober Fleckung. — k = 1,33.

Prinia subflava affinis. BELCHER kennt vom Niassaland tiefgrüne, auch weiße oder rötliche Eier mit rotbrauner Fleckung und fast immer (schwärzlichen) Haarlinien. Die südlicher gefundenen Eier ändern in denselben Grenzen ab wie Eier von *P. flavicans* und *P. maculosa*; doch scheint eine merkwürdige Grundfärbung besonders häufig zu sein, die ein blasses Gemisch aus Olivbraun und Olivgrün darstellt, wie es auch bei *inornata* vorkommt. Daneben oft ein satt rahmfarbener oder rosabraun bis nelkenrötlich getönter Grund mit leberbraunen bis kastanienfarbenen Flecken und Blattern in mehreren Schattierungen. Überdies auch rötlich gehauchter und blaß olivgrünlichgrauer Grund, zuweilen mit feinen Kritzeln im Polgebiet, die auch sonst gelegentlich zu finden sind. Die Haarlinien sind nach ROBERTS (1957) schwarz und befinden sich hauptsächlich in einer Zone um den stumpfen Pol. Ob seine Maße von 150 Eiern sich nur auf diese und die nächste Rasse beziehen, ist nicht sicher. Auffällig erscheint, daß JAMES (1970) in einer kleinen Serie auch weißen, grünlichweißen und blaß grünlichblauen Grund fand, s. den hellblauen und olivgrünen Grund auf Tafel 34 von PITMAN in THOMSON (1964, S. 704). — k = 1,31.

Prinia subflava pondoensis. Nach JAMES (1970, S. 172) ähnlich *affinis*. — k = 1,36.

Prinia subflava — asiatische Rassen. Aus seinem reichen Material an Eiern der indischen Rassen dieser Art gibt BAKER (1933, S. 487—492) ein gutes Beispiel für geographische Variation innerhalb der Art. Insgesamt sieht man dieselben Varietäten wie bei den meisten vorstehend beschriebenen *Prinia*-Eiern, in den verschiedenen Gegenden aber vorherrschende Färbungen wie folgt:

Prinia subflava insularis und *franklinii*. Ceylon und S-Indien: Besonders schönes reines, leuchtendes Blau mit wenigen tief roten, purpurbraunen, fast schwarzen Flecken und Punkten sowie weniger Linienzügen. — k = 1,35.

Prinia subflava inornata, terricolor und *fusca*. Mittel- und Nord-Indien: Entschieden weniger leuchtend blau. Zeichnung weniger tief gefärbt, oft rötlichbraun statt schwärzlich, also der gewöhnliche blaue Typ. So auch bei *inornata* im größten Teil der Provinz Oudh (United Provinces). Aber in einem kleinen Gebiet der Gegend um Gonda legt diese Rasse meist weiße Eier mit kühnen blutroten und schwärzlichen Flecken und Blattern. — k = 1,35.

Prinia subflava burmanica. Assam und Burma: Mehr mattblaue Eier, die oft nelkenrötlich (pink) getönt sind. — k = 1,33.

Prinia subflava blanfordi. Süd-Burma: Matt nelkenrötliche bis lachsfarbene Eier mit rötlichen Blattern und Schnörkeln, ganz selten mit bläulichem Grund, besonders oft mit einer Kappe; nähert sich *herberti.* — k = 1,36.

Prinia subflava herberti, Mittel- und Süd-Thailand: Besonders schön fleischfarbener Grund bei vier von fünf Eiern, mit großen blutroten, purpurroten oder fast schwarzen Blattern und Linien und mattrötlichen Unterflecken.
Die Ursache für den Übergang von brillantem Blau auf Ceylon zu brillantem Nelkenrot (pink) in Thailand ist bisher unbekannt.

Prinia subflava extensicauda. Nach SWINHOE (Ibis 1860, S. 50) hell grünlichblau mit schokoladenbraunen Flecken und Haarlinien, besonders am oberen Ende, also vom grünen Typ, den auch LA TOUCHE (neben rotlila Unterflecken) erwähnt. Bei NEHRKORN wie *affinis* („*mystacea*"). Die Stücke im Britischen Museum gleichen *inornata,* nicht *blanfordi.* — k = 1,33.

Prinia subflava formosa. Schön blaßblau mit großen tief kastanienbraunen und blaß blaugrauen Blattern und Linien, oft in einem Kranz (nach YAMASHINA & YAMADA, Tori 10, S. 69ff., 1938), nach HACHISUKA & UDAGAWA (1951, S. 49) sogar smaragdgrün mit hell sepiabraunen und braunen Frickeln und sepiabraunen Punkten. — k = 1,34.

Prinia subflava blythi. Die Eier kommen den großfleckig gezeichneten von *inornata* völlig gleich. Trübweißlicher, nur sehr leicht graugrünlich oder ganz blaß bläulich gehauchter Grund scheint zu überwiegen. Bei meinen Stücken wie auch bei NEHRKORNS lagern große lilagraue, hellbraune und dunkel kastanienbraune Blattern teilweise übereinander und fließen zu auffallend umfangreichen und oft fast runden Flatschen zusammen. — k = 1,40.
Freilich kann es sich bei der geographischen Variation von *Prinia subflava,* wie gesagt, nur um ein Überwiegen der einzelnen Varietät handeln, denn alle diese verschiedenen Typen kommen auch zum Beispiel bei *subflava pallescens* oder *affinis* in Afrika vor und werden sich bei den asiatischen Formen überschneiden, wie sich aus BAKERS Einzelbeschreibungen ergibt.

Prinia somalica erlangeri. Die Eier in v. ERLANGERS Sammlung (Journ. f. Orn. 53, S. 725, 1905) sind blaßgrünlich oder blaßrötlich mit hellrostfarbenen und kastanienbraunen Fleckchen und Pünktchen, die dichter am stumpfen Ende stehen, wo oft dunkle Haarlinien und Schnörkel hinzutreten. — k = 1,42. — Der nächste Verwandte von *P. subflava* hat also ganz ähnliche Eier.

Prinia molleri. Nach PREAD & GRANT (1973, S. 355) grünlichblau mit braunen oder blaßbraunen Fleckchen,die zur Ringbildung um die Eimitte neigen. — Abnorm lang gestreckt (k ~ 1,50).

Prinia leucopogon leucopogon. Glanzlos, oft langoval (k = 1,44). Auf weißem bis blaßgrünlichblauem Grund etwas spärlich und matt gezeichnet mit schokoladenrötlichen oder mehr rötlichbraunen neben blaßlilagrauen, ziemlich großen, ausgeprägten Flecken und Blattern, die isoliert stehen. So bei BATES. Nach PRIGOGINE (Ann. Mus. Afr. Centr. 8° 185, S. 157, 1971) auf glänzend weißem

Grund große scharf begrenzte ziegelrote Blattern, die unregelmäßig verteilt sind, neben einigen weniger scharfen und helleren Flecken.

Prinia robertsi. Lebhaft türkisblau, grob mit großen runden schokoladenbraunen Ober- und darunter liegenden graulila Unterflecken gezeichnet (ROBERTS 1957). — k = 1,34.

Prinia bairdii bairdii. Von Bates gesammelte Eier des Britischen Museums sah ich teils grünlichweiß mit braunen Wolken, einzelne fast einfarbig braun erscheinend, teils schön blaugrün mit feinen Frickeln und Fleckchen von rötlicher Färbung überall, aber dichter am oberen Ende, wie grüngrundige Eier unserer Amsel (*Turdus merula*), auch mit kräftigeren Flecken. Glanz ziemlich stark. Ähnliches gibt es bei *Orthotomus.* Gestalt kurz stumpfoval (k = 1,26).

Prinia bairdii obscura. Nach PRIGOGINE (Ann. Mus. Congo belge, Zool. 24, S. 58f., 1953) weiß mit ungleichmäßigen rosa Flecken und Flatschen, besonders am stumpfen Pol. — k = 1,31.

Prinia atrogularis atrogularis (= *Suya*). Meist stumpfoval (k = 1,33) und nur mäßig glänzend. Während bei den anderen „*Suya*"-Eiern (*P. polychroa*) die fuchsigbräunlichen Typen bei weitem überwiegen, falls sie nicht überhaupt allein vorkommen, gibt es bei *atrogularis* fast nur solche mit blaßbläulichem oder grünlichem Grund, die dementsprechend auch bläulichweiß durchscheinen. Überdies ist die Zeichnung nicht verwischt, sondern besteht in lose überall verstreuten, winzigen dunklen Punkten und kleinen, aber ziemlich scharf markierten kastanienbraunen Flecken, die zuweilen mehr nach sepia ziehen und fast immer einen Kranz oder eine Kappe im oberen Eidrittel bilden. In den Sammlungen blaßt der Grund stark aus, so daß nur ein Blauweiß (oder Weiß, nach JAMES 1970) übrig bleibt. BAKER (1933, S. 473) beschreibt aus dieser Variationsbreite acht Typen genauer, zwischen denen es Übergänge gibt.

Prinia atrogularis khasiana. Von vorigen kaum verschieden, wenngleich mit einer weniger großen Überzahl der grün- und blaugrundigen Eier (BAKER 1933, S. 474). Es gibt auch weißgrundige Eier mit hellroten bis fuchsigen Flecken, denen am stumpfen Ende blaß lilagraue Unterfleckchen beigemischt sein können. — k = 1,33.

Prinia atrogularis superciliaris. Nach LA TOUCHE & RICKETT (Ibis 1905, S. 35) und LA TOUCHE (1926) sehr blaß grün mit roten Sprenkeln. BAKER findet die Eier gleich denen von *R. atrogularis.* NEHRKORNS Stücke haben auf himmelblauem Grund rostfarbene, meist etwas in die Länge gezogene Flecke, hauptsächlich in einem Kranz am stumpfen Ende. Manche zeigen wie *P. familiaris* nur feine rosabraune Punkte. Der Glanz ist unbedeutend. — k = 1,34.

Prinia polychroa criniger. In nur geringem Grade abändernde Eier, meist von wenig zugespitzter Eigestalt (k = 1,38). Auf weißem bis rahmgelbem Grund über die ganze Fläche lose verteilte, oben vorwiegend in einem dichten Kranz zusammengedrängte fuchsig- oder rostigbraune Flecke und Wischer, die in der Regel klein und hell verwaschen erscheinen sowie wenig vom Grund abstechen. Keine

Blattern. Teils mit, teils ohne Glanz. Der Farbton kann auch von blaß kastanienrot bis tief braunrot variieren. Dunkel erscheint auf dem Ei nur der Kranz. Anscheinend keine grünliche Tönung, im Gegensatz zu den übrigen Formen dieser Art.

Prinia polychroa assamica. Stärker variierend als *criniger,* da auch blasse Töne von Grün, Grünlichblau und Lachsrot als Grundfärbung auftreten, neben Weiß und Rahmgelb. Außer dem vorherrschenden Typ mit Kranz zuweilen auch gleichmäßigere Verteilung der dichten Frickel, Spritzer, Blattern; oft aber ist das schlanke Ende nahezu ungefleckt oder nur spärlich gezeichnet. — k = 1,30.

Prinia polychroa cooki. Sehr blaß trüb nelkenrötlich bis hell rötlich, wie üblich mit Kranz, oder weiß mit grünlichem Hauch und ganz spärlicher Fleckung. — k = 1,38.

Prinia polychroa striata. Nach Yamashina & Yamada (1938) blaß blaugrüner Grund mit einem Kranz wie bei *assamica.* — k = 1,34.

Prinia polychroa polychroa. Wie *P. sylvatica.* Nach Bernstein (Journ. f. Orn. 7, S. 263, 1859) spitzoval bis fast elliptisch (k = 1,36), sehr hell grün, gewölkt mit sehr kleinen, undeutlichen, blaßrostfarbenen Fleckchen und Punkten, die am stumpfen Ende einen dunklen graulichrostfarbenen Ring oder eine Kappe bilden. Diese ist nicht scharf abgesetzt, geht vielmehr, wenngleich auf nur kurzer Strecke, in die Wölkung über. Ebenso dem ersten *sylvatica*-Typ gleich sind Nehrkorns und meine Exemplare sowie die blaß grünlichblau genannten der Sammlung des National Museum of Rhodesia in Salisbury (James 1970). Der Glanz ist unbedeutend. Bei dem einzigen Stück des Britischen Museums liegt auf ganz blassem grünlichen Grund oben eine schwere kastanienbraune Kappe, der sich im oberen Drittel nach unten hin einige leicht verwischte braune Blattern anschließen. Dies ist offenbar eine ungewöhnliche Varietät; denn die übrigen Eier kommen in der Färbung blassen, schwach gezeichneten von *Saxicola torquata* nahe. Irrig sind die Angaben bei Biddulph (wie *P. subflava inornata* beschrieben) und bei *A.* B. Meyer (1884, ungefleckt bläulichweiß). Blaßgrün durchscheinend. Glanz gering.

Prinia familiaris olivacea. Bei dieser Art sehen wir zartgefleckte *Cisticola*-Typen wieder. Im Gegensatz zu den Eiern der meisten *Prinia*-Arten sind die von *familiaris* nicht grobblattrig gezeichnet, sondern mit zarten lehmfarbigen bis blaßrotbraunen Pünktchen auf grünlichweißem oder mehr bläulich getöntem Grund reichlich übersät, am stumpfen Ende etwas dichter, zum Teil verwaschen. Hellebrekers (Hellebrekers & Hoogerwerf 1967) findet sie *Erithacus rubecula*-Eiern ähnlich, Hoogerwerf manche nicht von *P. p. polychroa* unterschieden. — k = 1,37. Nichtgrobblattrige Eier auch bei *P. sylvatica* und *polychroa,* jedoch ganz anderen Charakters als bei *P. familiaris,* ferner bei den früher nicht in diese Gattung gestellten.

Prinia sylvatica gangetica, sylvatica und *valida.* Ein weiterer, von allen anderen vollkommen abweichender *Prinia*-Eityp, wenn man nur die alte Gattung *Prinia* betrachtet, abgesehen von *P. polychroa polychroa* (und *P. erythroptera kirbyi,*

früher *Heliolais*). Auf blaß grünlcihweißem bis matt grünlichblauem Grund, der zum Ausblassen neigt, überall durch feinste bleichbraune Frickelchen fast unsichtbar gewölkt, nur gelegentlich auch mit etwas deutlicheren Flecken, die regelmäßig einen dunkel gelbbraunen Ring am stumpfen Ende bilden. Eine vielleicht nicht seltenere Varietät mit stärkerem Glanz und gleichem Zeichnungscharakter zeigt warm rahmgelben Grund mit nur im Kranz dunklen, sonst sich kaum abhebenden, aber sehr dichten fuchsigbraunen Frickelchen, so daß einige Ähnlichkeit mit Eiern von *Prinia polychroa criniger* besteht. In blassen Tönen der Grundfarbe durchscheinend. Eigestalt gestreckt oval, mehr oder weniger zugespitzt (k = 1,38, bei *valida* 1,39).

Prinia socialis stewarti, inglisi, socialis und *brevicauda* (= *Burnesia*). Die Eier dieser Art und eines Teils der folgenden bringen weitere oologische Typen in die Gattung *Prinia*, in die sie mit anderen *Burnesia*-Arten einbezogen wurden. Sie zeigen eine einzig dastehende Färbung, die nicht nur von der der anderen *Prinia*-Arten, sondern von allen Arten überhaupt auffallend absticht. Sie fallen nicht nur durch außerordentlich hohen Glanz auf, sondern auch durch ungewöhnliche Färbung, die an poliertes Mahagoniholz erinnert, ein wenig heller und nicht so rot wie bei dem sonst ähnlichen Ei von *Cettia diphone cantans*, sondern eher fuchsig getönt. Erst bei näherer Betrachtung der einfarbig erscheinenden Oberfläche erkennt man an vielen Stücken eine äußerst zarte Wölkung, die manchmal im oberen Drittel noch verdunkelt und verdichtet ist. Soweit vom Grund überhaupt etwas zu sehen bleibt, zeigt er sich nur wenig heller als der Gesamteindruck. Baker und Kutter bezeichnen die prachtvolle Färbung als ziegelrot, der Cat. Brit. Mus. als kastanien- bis purpurbraun, wovon ich nur den treffenden Hinweis auf Glanz und Färbung ausgefallener Kastanien gelten lassen möchte. Auch „leuchtend terrakott", wie Sharpe (Ibis 1889, S. 278, betrifft wie bei Kutter die Borneo-Form von *flaviventris*, s. Liste) sagt, erscheint unzulänglich, es fehlt uns eben das richtige Wort. Innenfarbe hellmahagoni. Eigestalt durchweg kurzoval, teils stumpf, teils spitz am schlanken Ende (k = 1,35 bzw. 1,31).

Prinia flaviventris sindiana, flaviventris, latrunculus und *rafflesi*. Wie *P. socialis*. — k = 1,30 — 1,33.

Prinia flaviventris sonitans (früher *Burnesia*). Ein Übergangstyp. Im Farbton zum Teil gleich dem der vorigen 8 Formen, jedoch nicht ganz einfarbig, sondern auf blaßfuchsigem Grund grobfleckig fuchsigkastanienbraun bis mahagoni gewölkt, oben dicht, nach unten hin sich auflockernd. Im ganzen etwas weniger Glanz als bei den beiden vorhergehenden Gruppen. Eine zweite Spielart ist noch matter und läßt zwischen lockeren verwischten Fleckchen braunerer Farbe viel trübweißen Grund sehen. Nach oben hin verdichtet und vergrößert sich die Zeichnung allmählich zu einer breiten Zone aus zusammenfließenden, dunkelbraunen (nicht rötlichen) bis kastanienbraunen und selbst schwärzlich purpurbraunen gröberen Flecken. Durchscheinende Färbung trübweiß. — k = 1,28. Harterts Beschreibung (Novit. Zool. 17, S. 238, 1910), genau wie *P. subflava inornata*, beruht auf Verwechslung. Wohl aber kommen gelegentlich Varietäten vor, die an *P. fl. flaviventris* heranreichen. (Taf. 8, Fig. 18.)

Prinia burnesii burnesii (= *Laticilla*). Ziemlich glänzende, stumpfbreitovale Eier (k = 1,29), die auf weißem, oft grau oder grünlich gehauchtem Grund überall

recht dicht mit verschieden großen, unregelmäßigen Flecken umberbrauner bis dunkelrötlichbrauner, manchmal purpurbrauner Färbung bedeckt sind. Die Flecke erscheinen zuweilen scharf eckig, wie zerrissen, nicht rundlich, und sind gewöhnlich ziemlich grob, manchmal wie ein Netz von Spritzern, Stricheln und Schnörkeln in Grau und Graubraun, das nach oben hin verdichtet ist. Auch Stücke mit rahmfarbenem Grund und besonders am stumpfen Ende stehenden großen rosaroten Flecken kommen vor, wie Oates (bei Hume) angibt.

Prinia burnesii cinerascens. Nach Baker wie *b. burnesii*, aber mit stärker ausgeprägtem grünlichen Ton. Breitoval (k = 1,21).

Prinia hodgsonii rufula, hodgsonii, albogularis und *pectoralis* (= *Franklinia gracilis*). Kleine glänzende Eier von wechselnder Gestalt, stark abändernd in der Färbung, ganz ähnlich wie bei europäischen *Cisticola juncidis cisticola*. Viele Stücke sind ungefleckt weiß oder lebhaft hell blau bis grünlichblau, andere auf einem ebenso gefärbten Grund, der aber auch leicht rosa oder grau gehaucht sein kann, mit zarten, fast immer hellrötlichbraunen, zuweilen lebhafter roten Fleckchen und Pünktchen besetzt, die gleichmäßig verteilt oder nach oben hin dichter stehen. Obwohl die Zeichnung oft ziemlich dicht ist, bleibt die Oberfläche doch recht hell wegen der Winzigkeit und Blässe der Punkte und Spritzer. Nur Kränze am stumpfen Ende, die jedoch nicht gerade sehr häufig vorkommen, sind dunkler, auch kastanienbraun. Unterflecke wie die Grundfarbe. In seiner riesigen Serie stellte Baker fest, daß ungefleckte Eier deutlich stärker glänzen und größer sind (15,4×11,4) als gefleckte (14,6×10,6 mm) gegenüber dem Durchschnitt D_{400} = 14,7×11,1 mm. Was hier für normale Eier gilt, ist von ungewöhnlich großen und abnorm kleinen anderer Arten bekannt, indem jene oft weniger oder gar nicht pigmentiert, aber glänzender, diese in der Regel dunkler gezeichnet sind. — k = 1,32.

Prinia rufescens rufescens (= *Franklinia*). Nach Baker wie *P. hodgsonii*, im ganzen vielleicht etwas kräftiger gezeichnet. Bei Nehrkorn und im Britischen Museum nur bläuliche Stücke, fast immer gefleckte, meist mit einer Zone fuchsigroter oder rötlichbrauner Zeichnung am breiteren Ende. Da auch Davison keine anderen erwähnt, scheint hier der blaue Typ dominant geworden zu sein. — 1,29.

Prinia rufescens austeni (= *Franklinia*). Obwohl der Vogel nicht größer als *P. hodgsonii* ist, besitzt er doch im Durchschnitt merklich größere Eier (G = 1,15 :0,92 g). Blaugrundige Stücke herrschen vor. — k = 1,36. (Taf. 8, Fig. 19.)

Prinia cinereocapilla (= *Franklinia*). Nach Hutton blaßblau mit einem Kranz rotbrauner Flecke am stumpfen Ende. Im Britischen Museum nur zwei einfarbig blaue Exemplare. Ebensolche in der Sammlung Nehrkorn neben zart schwarzbraun punktierten. In Sikkim fand Schäfer glänzend weiße Eier mit locker stehenden rosa bis rostroten Fleckchen, ähnlich hell und grob gezeichneten von *Phylloscopus collybita*. — k = 1,37.

Prinia buchanani (= *Franklinia*). Meist abweichend von *P. hodgsonii* durch vorwiegend dichtere Zeichnung, die an *Phylloscopus sibilatrix* erinnert, nur daß sie viel zarter punktiert und schmutzigrot bis purpurrot gefärbt ist, mit lilagrauen

Unterfleckchen dazwischen. Als Folge hiervon und wegen der mehr grau getönten Grundfärbung oft von erheblich anderem Gesamteindruck als jene. Zuweilen liegen oben etwas größere, trübbraune Fleckchen über den kleineren, die recht gleichmäßig über die Oberfläche verteilt stehen. Durch Überlagerung rötlichbrauner und grauer Punkte erscheinen diese zum Teil dunkel sepiabraun, also schwärzlicher. Glanz gering. — k = 1,33.

Apalis. Die Eier der *Apalis*-Arten zeigen Fleckungscharaktere wie bei *Phylloscopus, Prinia, Parus* und *Certhia.* (Ob *A. cinerea brunneiceps* immer poliert einfarbig mahagonibraune Eier legt, ist wohl zweifelhaft. Hrsg.) Die Variationsbreite innerhalb der Arten und Rassen ist groß.

Apalis pulchra pulchra. Blaß grünlichweiß, gelegentlich rötlichweiß mit leber- oder rötlichbraunen Ober- und violetten Unterflecken. k = 1,55, also sehr lang oval (van Someren, Nov. Zool. 29, S. 220, 1922, u. Chapin 1953, S. 303).

Apalis thoracica griseiceps. Nach Praed & Grant (1955, S. 399) weiß mit braunroten Spritzflecken am stumpfen Ende, manchmal auch blaugrundig. In Gestalt und Größe variabel. k = 1,35.

Apalis thoracica murina. Lynes (Journ. f. Orn. 82, Sonderh., S. 89, 1934) fand hell türkisblaue Eier nur leicht mit unregelmäßigen, indischroten Wolken und Frickeln gezeichnet, nach oben hin dichter als auf der übrigen Fläche. — k = 1,31.

Apalis thoracica flavigularis. Nach Belcher (The birds of Nyasaland. London. 1930. S. 230) langoval (k = 1,42), reichlich rotbraun bespritzt, gewöhnlich mit dichterer Zone im Polgebiet. Grundfärbung nicht angegeben, weiß oder blaßblau?

Apalis thoracica youngi. Nach Praed & Grant (1955, S. 297) sehr blaßblau mit der bei *murina* angegebenen Zeichnung.

Apalis thoracica rhodesiae. Nach Chubb grünlichblau mit kühnen, rötlichbraunen neben purpurnen Blattern und Flecken. — k = 1,48.

Apalis thoracica venusta. Nach Chubb auf blaßblauem Grund hell rote und rötlichbraune, in Zahl und Größe von Gelege zu Gelege schwankende feine und grobe Flecke. Ein Gelege mit gleichmäßig verstreuten dunkelroten Fleckchen auf weißem Grund. — k = 1,39.

Apalis thoracica thoracica, claudei, capensis und *griseopyga* (auch *venusta* und *flavirentris?*). Entweder blaßblau (blaß grünlich, sagt James 1970, blaß grünlichblau Roberts 1957) mit ziemlich großen rötlichpurpurnen, rosabraunen bis krapproten neben blaßlilagrauen Blattern hauptsächlich im Polbereich, oder reinweiß, *Troglodytes*-artig fein rotbraun oder purpurgrau gefrickelt. Übergänge haben grobe Zeichnung auf weißem Grund und zarte auf bläulichem oder grünlichweißem Grund — nach Roberts 1957 gibt es gelegentlich nelkenrötlichweißen Grund. Die spitze Hälfte ist nur spärlich bedacht. Die Flecke sind scharf markiert. Die Schale ist glatt, glänzend und von wechselnder Gestalt, gelegentlich selbst zweispitzig langoval (k = 1,40). Swynnerton (Ibis 1907, S. 56f.) sah im Gasaland bei Vögeln mit weißen Eiern breitere Brustbänder der Weibchen, wie sie bei *thoracica, claudei*

und *venusta* gegenüber *griseopyga, capensis, rhodesiae* und *flaviventris* vorhanden sind. — Die 68 Eier bei ROBERTS (1957) sind nicht in die Liste aufgenommen, da sie vielleicht auch die weit nördlich brütenden Rassen betreffen. Ihre Variationsbreite ist allerdings kleiner als die der Art, der Durchschnitt 17,1 × 12,5 ergibt eine länglichovale Durchschnittsform (k = 1,38).

Apalis ruddi. Nach ROBERTS (1957, S. 333) leuchtend türkisblau und grob mit großen rostfarbenen Flecken verschiedener Größe gezeichnet, vorwiegend am stumpfen Ende. — k = 1,35.

Apalis jacksoni jacksoni. Nach BELCHER (in CHAPIN 1953, S. 299) hell bläulichgrün mit sehr sehr kleinen, rötlichen Flecken, ähnlich *A. flavida,* aber etwas kleiner.

Apalis chariessa macphersoni. Nach PRAED & GRANT (1955, S. 414) blaßgrün mit gelblichbraunen und darunter schmutziggrauen Flecken. — k ~ 1,55.

Apalis binotata binotata. Nach OGILVIE-GRANT (bei BATES) stumpflangoval (k = 1,45), nur wenig glänzend, hellgrünlichblau mit sehr kleinen roten Punkten, leicht verwischt. Das obere Polgebiet ist blaßrostrot getönt, offenbar ein Ausnahmefall.

Apalis flavida viridiceps. In v. ERLANGERS Sammlung (Journ. f. Orn. 53, S. 729f., 1905) ähnlich den Eiern von *A. rufifrons smithii,* jedoch feiner gefleckt. Ein Gelege mit hellgrünlichgelbem Grund und stärkerem Glanz ist aber gleichmäßig ohne Kranz reichlich und ziemlich grob rostfarbig gezeichnet. — k = 1,42.

Apalis flavida malensis. Nach PAGET-WILKES (Ibis 1938, S. 125) „olive" mit sehr feinen braunroten Fleckchen in einer Zone um das stumpfe Ende gehäuft, sonst vereinzelt.

Apalis flavida flavocincta. Blaß grün, sehr fein, unauffällig, aber deutlich orangebräunlich gesprenkelt und gefleckt. Am stumpfen Pol außerdem graulila Unterflecke, die dort mit den Oberflecken einen Ring bilden. (SERLE, Ibis 1943, S. 60). — k = 1,28.

Apalis flavida golzi. Nach MADARÁSZ-KATONA (Ool. Rec. 15, S. 178, 1935) grünlichweiß mit bräunlichen Flecken. — k = 1,36.

Apalis flavida tenerrima. Nach ROBERTS (1940) blaß grünlich mit zahlreichen, nicht scharf abgesetzten weinroten Fleckchen und einigen undeutlichen aschgrauen Unterflecken. — k = 1,46.

Apalis flavida neglecta. Nach BELCHER dicht rot gefrickelt. — k = 1,50.

Apalis flavida florisuga. Weiß mit braunroten Spritzern und Fleckchen (BELCHER 1930). — k = 1,40.

Apalis cinerea cinerea. Nach PRAED & GRANT (1955, S. 401) blaßblau, fein rötlichbraun gefrickelt. — k ~ 1,33.

Apalis cinerea brunneiceps. Nach den Sammlungen Nehrkorn und Schönwetter so dicht gepunktet oder gewölkt, daß sie mahagonibraun wie *Prinia flaviventris* sind (s. Einleitung zur Gattung *Apalis,* S. 626). — k = 1,35.

Apalis melanocephala fuliginosa. Blaß grünlich, grob braun, kastanienfarben und trüb purpurgrau gefleckt und gefrickelt. (Praed & Grant 1955). — k = 1,29.

Apalis rufifrons smithii. Stark abändernde Eier. Solche mit hellgrünlichem Grund tragen blaßbraune Blattern, ähnlich wie bei *Prinia somalica erlangeri.* Die mit weißem Grund zeigen einen anderen Charakter. Manche sind zum Verwechseln *Phylloscopus* ähnlich, andere nur sehr fein rotbraun bespritzt wie *Troglodytes,* weitere haben zusammenfließende ziegelrote Flecke. So nach v. Erlanger (Journ. f. Orn. 53, S. 726—728, 1905), der aus N-Somalia auch Eier mit reichlicher ziegelroter Pünktelung und wenig Fleckchen auf weißem Grund beschreibt. — k = 1,32.

Apalis pulchella (= *Phyllolais*). Nach Paget-Wilkes (Ibis 1938, S. 126) aus NO-Uganda 2 Eier in einem Hängebeutel, nilwasserfarbig mit kleinen schokoladenfarbenen Flecken am stumpfen Ende. Praed & Grant (1955, S. 421) führen außerdem grünlichblaue Eier mit rötlichbraunen oder graubraunen Fleckchen am stumpfen Ende an. — k = 1,45.

Eminia lepida. Die Zweier- und Dreiergelege befinden sich in einem (gewöhnlich aufgehängten) Kugelnest, das an Nektarvogelnester erinnert. Eier nach Serle (Ibis 1943, S. 70) länglichoval (k = 1,51), ungefleckt blaßblau, ein Ei mit sehr wenigen undeutlichen rötlichbraunen Fleckchen. Außerdem weiß mit wenigen hellen schokoladenbraunen, leberbraunen und sehr blaß orangebraunen Flecken und Flatschen vor allem am stumpfen Ende. Nach Praed & Grant (1955, S. 422) auch weiß mit einigen purpurbraunen Flecken oder Flatschen.

Hypergerus atriceps. Blaßblau mit violetten oder rötlichbraunen Flecken und Flatschen, die am dicken Ende dichter stehen (Lang, Bull. Niger. Orn. Soc. 6. S. 127f., 1969, s. Pread & Grant 1973, S. 312). Nest wie bei voriger Art (Grimes, Bull. Brit. Orn. Club 94, S. 94f., 1974). — k = 1,49,

Stenostira scita. Breitoval (k = 1,34), ziemlich glänzend. Gelbgrünlichbrauner oder hellbrauner Grund entweder mit einer unbestimmten Zone etwas dunklerer Tönung oder mit einem stärker ausgeprägten Kranz dunkel gelbbrauner Blattern. Andere tragen außerdem noch über die ganze Fläche verteilte kleine, verloschen grünlichbraune Flecke, die teilweise zusammenfließen (James, Ool. Rec. 2, S. 42, 1922). Dagegen beschreibt Nehrkorn seine Stücke als hell- bis dunkelgrau mit Kranz von dunkelgrauen Flecken, die zum Teil wie mit dem Pinsel ausgezogen erscheinen. Noch sehr seltene Eier.

Die bei Nehrkorn hierher gestellten blauen Eier von *Tarsiger chrysaeus* nahm ich zu den anderen *Tarsiger*-Arten bei den Turdidae.

Bathmocercus cerviniventris vulpinus. Nach Prigogine (Ann. Mus. Afr. Centr. 8° Zool. 185, S. 159, 1971) im Kugelnest mit Seiteneingang, das am Boden stehen kann, mattweiße Eier entweder ohne oder mit groben schwarzen und hellgrauen Flecken. — k = 1,41.

Camaroptera superciliaris willoughbyi. Nach HOLMAN (Ibis 1947, S. 648) sehr blaß blau, dunkelbraun gefleckt und gefrickelt.

Camaroptera chloronota chloronota. Von OGILVIE-GRANT (bei BATES, Ibis 1911, S. 621) als ähnlich wie bei *C. brachyura tincta* beschrieben, jedoch mit gröberer, mehr ausgeprägter Zeichnung. — k = 1,38.

Camaroptera brachyura tincta. Nach REICHENOW (1905, S. 618) ähnlich wie bei unseren Meisen (*Parus*), blaß rotbraun punktiert, bei NEHRKORN aber mit großen braunen und violetten Flecken oder wie die Nominatform, jedoch mit mehr rostbräunlicher Zeichnung. Von Bates in S-Kamerun gesammelte, gestrecktovale (k = 1,48) Eier beschrieb OGILVIE-GRANT (Ibis 1911, S. 620). Sie ähneln denen von *Cisticola juncidis cisticola* und variieren gleich diesen. Weiß oder schön blaßgrünlichblau ohne Zeichnung oder mit überall gleichmäßig verteilten kleinen Fleckchen oder feinen Punkten, die blaß rötlichbraun und lila gefärbt sind. Die meisten dieser Stücke weichen nach OG.-GRANT (1911) beträchtlich von einem ab, das JACKSON in W-Uganda gesammelt hat (OG.-GRANT, Trans. Zool. Soc. London 19, S. 364, Taf. 19, Fig. 10, 1910). Seine Tüpfel sind größer und gelblichbraun sowie blaßgrau.

Camaroptera brachyura brevicaudata. Nach SHUEL (Ibis 1938, S. 474) 2—3 glänzend weiße Eier, die überall sehr locker hell- und dunkler rostbraun punktiert sind und dazwischen lila Punkte tragen. — k = 1,37.

Camaroptera brachyura griseigula. — k = 1,45.

Camaroptera brachyura sharpei. Gestreckt oval (k = 1,49). Schwacher Seidenglanz. Die von HOESCH und NIETHAMMER gesammelten Eier (Journ. f. Orn. 88, Sonderheft, S. 271f., 1940) sind nicht wie die der Verwandten dicht und zart nach Meisenart (*Parus*) gezeichnet, sondern tragen auf weißem Grund weitläufig verstreute, relativ große, zum Teil zerflossene blaßrote Flecke mit einigen hellviolettgrauen dazwischen; manchmal ist die Zeichnung am oberen Ende zusammengedrängt. ROBERTS (Ann. Transvaal Mus. 12, S. 314, 1928) hat braunrote und graubraune Fleckung, vor allem am stumpfen Ende, auf weißem Grund angegeben. Auch liegen einfarbig blaß türkisblaue, glänzende Eier von dieser Form vor (ROBERTS 1940, 1957).

Camaroptera brachyura pileata. Das einzige bekannte, von Grote gesammelte Ei ist nach NEHRKORN mattbläulich bis bleigrau mit schwarzgrauen, ziemlich markierten, größeren und kleineren Flecken, die meist gleichmäßig verteilt sind. Die Abbildung (Journ. f. Orn. 61, S. 140, 1913 u. Taf.) zeigt aber ein *Acrocephalus*-artig grünliches Bild mit etwas rundlichen Tüpfeln und Punkten, die sich nicht berühren. (Auch die Größe ist verdächtig. Hrsg.) — Länglichoval (k = 1,48).

Camaroptera brachyura bororensis. Nach BELCHER einfarbig weiß oder blaßblau wie *Zosterops*, zuweilen wohl auch leicht braun gefleckt. — k = 1,39.

Camaroptera brachyura brachyura. Nach LAYARD reinweiß mit feinen roten Punkten auf der oberen Hälfte. Gestalt oval (k = 1,32). Bei NEHRKORN einmal (als *C. brachyura*) glänzend weiß mit ziemlich dichtem Kranz schwarzbrauner

und hellerer kleiner Fleckchen und Pünktchen, zum zweiten (als *C. olivacea*) aber ganz blaß graublau bis graugrün gehaucht, besonders oben hell graubräunlich punktiert. Im Museum Wien wie bläulichweiße, staubförmig gepunktete *Cisticola*-Eier. JAMES (1970) beschreibt nur ein weißes, zudem großes (16,9—17,9 ×12,2—12,8, D_4 = 16,9×12,6 mm) Gelege aus Bedford, Kapland, das nicht in die Liste aufgenommen wurde.

Camaroptera lopezi alexanderi. Von den beiden rein weißen Eiern eines Nestes war nach EISENTRAUT (1963, S. 234) eins gleichpolig und matt, das andere stumpf- und spitzpolig sowie schwach glänzend. Das größere Ei dürfte das eines bisher nicht bestimmten Brutparasiten sein (19,7×13,3 mm). — k = 1.38.

Camaroptera fasciolata fasciolata. Nach PRIEST (A guide to the birds of Southern Rhodesia ... London, 1929, S. 167) zeigen die Eier auf weißem, rahmfarbenem, grünlichem oder bläulichem Grund dichte winzige Punkte in verschiedenen Tönen von Braun, Purpur und Lila. ROBERTS (Ann. Transvaal Mus. 12, S. 312f., 1928) nennt sie weiß bis ganz blaß grünlichblau, überall mit winzigen dunkelbraunen Punkten versehen. — k = 1,36.

Camaroptera fasciolata irwini. Nach BENSON auf weißem Grund überall reichlich purpurrot, blaß blaugrau und grau fein gefrickelt, im Domnest mit seitlichem Eingang, nach PRIEST (1929) grünlichblau mit einer reich-braunen Zone. — k = 1,42.

Camaroptera simplex simplex. Fast glanzlose Eier, auf blaßgrünlichem Grund mit kleinen und größeren violettaschgrauen und hell lehmbraunen Fleckchen und Klecksen ziemlich reich besetzt, die sich nach oben hin mehren. Andere Stücke sind weißlicher mit rostbraunen Punkten und Flecken über lilagrauen Unterflecken. Zuweilen als Zeichnung nur äußerst feine kastanienbraune Pünktchen. Anklänge an *Cisticola* und *Prinia*. So in der Sammlung v. ERLANGER (Journ. f. Orn. 53, S. 723f., 1905), auf dessen Exemplare sich die Maße unserer Liste beziehen. — k = 1,34. Die Eier, die MOREAU sammelte (Ibis 1939, S. 305), sind grauweiß mit feiner, am Ende gehäufter Fleckenzeichnung, die Maße größer (18,8—19,3×12,5 mm), was stark gestreckter Gestalt (k = 1,52) entspricht, wenn nicht ein Druckfehler vorliegt.

Euryptila subcinnamomea. Ein Vierergelege ist blaßbläulichweiß mit zahlreichen lila Punkten und Fleckchen, die überall verteilt, aber oben etwas gröber und dichter beieinander sind (SHARPE, Ibis 1904, S. 338, und ROBERTS 1957).

Eremomela icteropygialis flavicrissalis. Bei NEHRKORN sehr zarte mattbräunliche und bläuliche Fleckchen auf weißem Grund, die am stumpfen Ende gehäuft stehen. Ein Ei in der Sammlung v. ERLANGER (1905) ist über die ganze Fläche bespritzt, ein anderes zeigt einen Kranz aus zahlreichen blaß sepiafarbenen Pünktchen neben wenigen verschwommenen Flecken, ähnlich den übrigen Arten mit nach oben hin dichteren, sonst nur spärlichen, äußerst feinen und etwas derberen schwarzbraunen Pünktchen. — k = 1,29.

Eremomela icteropygialis griseoflava. Nach LYNES (Ibis 1925, S. 99) weiß mit

kleinen grauen Unter- und dunkel kastanienbraunen Oberflecken, besonders am stumpfen Pol — ähnlich Eiern von *Phylloscopus collybita*. Ohne Glanz. — k = 1,32.

Eremomela icteropygialis abdominalis, *polioxantha* und *viriditincta*. Wie bei der folgenden Form. — k = 1,38 bzw. 1,39 bzw. 1,47.

Eremomela icteropygialis saturatior. Nach JAMES (Ool. Rec. 12, S. 86—88, 1932) weiß mit grünlichbraunen Flecken und kleinen Blattern, besonders in einer Zone am stumpfen Ende. Die 17 Eier, die JAMES neuerdings behandelt (1970), messen mehr als die damaligen und sind nur hier, nicht in der Liste angeführt: 14,8—17,5 ×10,9—12,2, D_{17} = 15,8×11,5 (gegen damals 15,0×11,0). — k = 1,36.

Eremomela pusilla pusilla. Nach JOURDAN & SHUEL (Ibis 1935, S. 648) und SHUEL (Ibis 1938, S. 473) hellblau mit einer schweren Zone bräunlicher Flecke rund um das breitere Ende, dazwischen einige lilagraue Flecke, die nach SERLE (Ibis 1940, S. 14) eine Kappe am stumpfen Pol bilden können. — k = 1,37.

Eremomela scotops scotops. Grünlichblaue Eier mit lila und rotbrauner Flekkung, vor allem am stumpfen Ende (Roberts 1957). — k = 1,30.

Eremomela atricollis. Nach PRAED & GRANT (1963, S. 258) weiß, gleichmäßig mit rötlichbraunen Ober- und grauen Unterflecken besetzt. — k = 1,41.

Eremomela usticollis usticollis. Nach KRIENKE (in ROBERTS 1957) ist das Ei wie das von *E. scotops*, aber statt grünlichblauer hat es weiße Grundfärbung. STJERNBERG (briefl. 1972) bezeichnet es als blaß bläulichweiß mit grünlichem Anflug, Deutliche kleine lila Flecke häufen sich am stumpfen Ende. — k = 1,33. (Taf. 8, Fig. 20.)

Eremomela gregalis gregalis und *albigularis*. ROBERTS (1957, S. 334) beschreibt die Eier als blaßblau, am stumpfen Ende mit kleinen Flecken von der Farbe getrockneten Blutes bedeckt. JAMES (1970) sah bei *albigularis* auf ebenfalls blaßblauem Grund dunkel rötlichbraune und blaß lila Fleckchen, vor allem am breiten Pol. — k = 1.42.

Sylvietta leucophrys leucophrys. Nach GRANVIK (Rev. Zool. Bot. Afr. 25, S. 99, 1934) glänzend weiß, fein rötlichbraun gefleckt, bei einem Ei mit einer Kappe am stumpfen Ende. — k = 1,27.

Sylvietta virens virens. BATES beschreibt auf weißem Grund verstreut und fein dunkel gefleckte Eier.

Sylvietta virens barakae. Nach CHAPIN (1953, S. 258) bläulich weiß oder sehr blaß blau, ziemlich schwach braunrot gefleckt. — k ~ 1,41.

Sylvietta denti denti. Von BATES (Ibis 1909, S. 72) sicher identifizierte Gelege von einander gleichem Aussehen, aber stark verschiedener Größe, aus zwei Nestern, weichen derart ab, daß sie kein Oologe für zu *Sylvietta* gehörig ansprechen wird. OGILVIE-GRANT beschreibt sie (ebenda) als länglich-spitzoval (k = 1,54) mit gelblich lehmfarbenem Grund, dicht verwischt gewölkt und unbestimmt

überall umberbraun und grau gezeichnet. Dem entspricht die auffallende Abbildung (Ibis 1911, Taf. 12, Fig. 17) des kleineren der beiden Eier mit walziger Gestalt, das aussieht, wie wenn man sich auf einem mitteldunklen *Sylvia borin*-Ei die dichten groben Flecke schräg gegen die Längsachse langgewischt denkt, mit da und dort aufgesetzten tief schwarzbraunen, ebenfalls schräg gestellten Spritzern. Bates (1930, S. 373) selbst sagt nur kurz, daß anscheinend ein einziges Ei das Gelege bildet und dieses schwer braun gewölkt ist. Ein Fall, der der Aufklärung bedarf.

Sylvietta ruficapilla chubbi. Nach White (Ibis 1946, S. 510) weiß mit dunkelgrauen und dunkelbraunen Flecken in einer Zone um den stumpfen Pol oder auch in einer Kappe, letzteres nach Praed & Grant (1963, S. 251). — k = 1,63 läßt als Achsenverhältnis auf einen Fehler bei der Messung schließen.

Sylvietta brachyura brachyura. Nach Bates weiß mit verstreuten dunklen Fleckchen. — k = 1,55.

Sylvietta brachyura leucopsis. Ganz ähnlich *S. isabellina*, nach v. Erlanger (1905, S. 733) dunkelolivbraun bis schwärzlicholivgrau auf weißem Grund gefleckt. Die Fleckung ist wie bei allen *Sylvietta*-Eiern ziemlich fein. — k = 1,43.

Sylvietta rufescens ochrocara. Über die ganze Oberfläche lose oder dichter verstreute, zarte, auf anderen Stücken gröbere, hell- oder dunkelolivbraune bis steingraue Oberflecke mit besonders im Polbereich zu einem mehr oder weniger ausgeprägten Kranz vereinten aschgrauen oder bleigrauen Unterflecken. Stark abstechend ein zweiter Typ, der im ganzen wie der erste aussieht, aber rostig, rotbraun oder mehr rot gefleckt ist, daher viel heller als jener erscheint (Hoesch & Niethammer, Journ. f. Orn. 88, Sonderh., S. 268, 1940). Der zweite Typ zum Teil ähnlich Meisen-Eiern (*Parus*), der erste dunkel und grob gefleckten Schwalben-Eiern (*Hirundo rustica*), aber gestreckter oval. Grund weiß. — k = 1,46.

Sylvietta rufescens flecki. Rötlich- und grünlichbraun auf weißem Grund gefleckt und geflatscht, meist mehr am stumpfen Ende. — k = 1,47. (Taf. 8, Fig. 21.)

Sylvietta rufescens rufescens. Alle 6 Eier vom Oranje Freistaat mit dunkler Zone am stumpfen Ende. — k = 1,47.

Sylvietta rufescens diverga. Nach James (1970). Der bei *r. ochrocara* erwähnte zweite Typ ist wohl noch nicht nachgewiesen. — k = 1,46.

Sylvietta whytii jacksoni. Nach Jackson (vgl. Chapin 1953, S. 265) weiß, kräftig ziegelrot, besonders am stumpfen Ende, gefleckt. — k = 1,42.

Sylvietta whytii whytii und *nemorivaga.* Gestreckt oval (k = 1,43). Grund wie bei allen weiß. Feine rotbraune und ockerfarbene Frickel bei den einen, dichte rötliche Spritzer neben unauffälligen grauen Unterflecken bei den anderen Stücken, die nach Skinner (1924) wie eine Großausgabe von *Dicaeum agile*-Eiern erscheinen. Manche Exemplare haben fast nur einen Fleckenring und können Eiern der ehemaligen *Suya*-Gruppe innerhalb der Gattung *Prinia* ähnlich werden.

Sylvietta isabellina. Wie alle Eier der Gattung spitzlänglichoval (k = 1,49). Auf nur wenig glänzendem, reinweißem Grund bis in die Spitze mäßig dicht mit in der Größe nur wenig verschiedenen, kleinen, olivbraunen, ziemlich dunklen Fleckchen und einigen grauen dazwischen gezeichnet (v. ERLANGER, Journ. f. Orn. 53, S. 732, 1905). Von der Färbung abgesehen, erinnern sie an *Hirundo rustica* oder *Parus major*. Die manchmal mehr schwärzlich graubraunen oder tief sepiafarbenen Tüpfel stehen meist nach oben hin dichter und fließen da zuweilen zusammen. Vom gleichen Zeichnungscharakter sind die Eier der übrigen *Sylvietta*-Arten, doch kommt wenigstens bei einigen ein zweiter Typ mit roten Flecken hinzu. Innenfarbe weiß.

Hyliota flavigaster barbozae. Nachdem TRAYLOR (Ibis 112, S. 395f., 1970) *Hyliota* von den Monarchinae zu den Sylviinae verlegt hat, ist auch die Oologie zur Stellungnahme aufgefordert. Sie muß wohl Unterbringung der Eier in beiden Gruppen für möglich halten. Die fünf m. W. bisher von *barbozae* bekannten Stücke sind mattweiß mit leichten braunen und lila Flecken, die bandförmig in einer Zone um die Eimitte gehäuft sind (PAGET-WILKES, Ibis 1931, S. 478). Form oval (k = 1,33).

Hyliota australis inornata. Nach NEUBY-VARTY (Ostrich 16, S. 79, 1945, vgl. ROBERTS 1957, S. 358) nelkenrötlichweiße Eier mit sehr kleinen Flecken rotbrauner und dunkelgrauer Färbung, die überall, aber am dicken Ende dichter stehen. — k = 1,32.

Parisoma subcaeruleum cinerascens. Gestalt und Glanz wie bei der nächsten Rasse. Sieben von Hoesch gesammelte Gelege (HOESCH & NIETHAMMER, Journ. f. Orn. 88, Sonderh., S. 281, 1940) enthalten vorwiegend Eier mit hellbraunen Ober- und graublauen Unterflecken nur am oberen Ende. Einige haben mehr verstreute kleine Punkte in denselben Farben neben einzelnen schwarzbraunen Punkten und Kritzeln am Pol. Stücke mit nur wenigen hellen, kleinen Flecken kommen im selben Gelege neben gröber und dunkler gezeichneten vor. Charakteristisch ist die Beschränkung auf das obere Drittel der Fläche, wie bei der Nominatform. — k = 1,29.

Parisoma subcaeruleum subcaeruleum und *orpheanum.* Stumpfbreitoval (k = 1,32). Leicht glänzend. Auf weißem Grund fast nur am stumpfen Ende zum Teil scharf markierte umberbraune, aschbraune und verloschen lilagraue Spritzer und kleine Flecke in meist geringer Zahl, dunklere über helleren liegend, vorwiegend in einer lockeren Krone. Manchmal sind es wenige ganz blasse, verloschene braungelbe und deutlichere gelbgraue, auch mit etwas grünlichem Ton. Die Eier erinnern an spärlich und hell gezeichnete von *Sylvia nisoria* oder abgewaschene *Sylvia curruca*-Eier. Innenfarbe weiß. [Nicht nur die Eier ähneln denen von *Sylvia*, auch die Vögel, und zwar alle vier Arten, sind *S. curruca* schlagend (und doch oberflächlich?) ähnlich. Auch das leichte Nest ist dem von *Sylvia* ähnlich. Auf diese enge Beziehung wies auch WHITE (1963, S. 695) hin. Nach ROBERTS und PRAED & GRANT sind die Jungen nicht gefleckt. Hrsg.] (Taf. 8, Fig. 22.)

Parisoma layardi aridicola, subsolana und *layardi.* Ähnlich wie *P. subcaeruleum*

aber weniger glänzend, ohne grünlichen Hauch in den (nach ROBERTS, 1957, dichter stehenden) hellolivbraunen Oberflecken, die mit einigen schiefergrauen gemischt sind (*aridicola*, *subsolana*). Von Niethammer gesammelte Stücke (*aridicola*) haben nach HOESCH & NIETHAMMER (1940) auf mattweißem Grund oben kleine und größere, etwas verwischte hell olivbraune Fleckchen, von denen einzelne dunkler sind. Es gibt ähnliche Eier bei *Sylvia curruca*, soweit solche nicht scharf begrenzte Tüpfel tragen. — k = 1,34.

Parisoma boehmi boehmi. Auf weißlichem Grund gelblichbraun, graubraun und blaßgrau gefleckt (PRAED & GRANT 1955). — k ~ 1,36.

Parisoma lugens jacksoni. Die beiden von BELCHER (Ibis 1942, S. 92) gesammelten Gelege lagen in kleinen, aus Würzelchen erbauten Napfnestern. Sie waren kurzoval (k = 1,21) und wenig glänzend. Auf rahmfarbenem Grund trugen sie eine reichliche, leberbraune und graue Fleckung.

Hylia prasina. Diese Art und *Pholidornis rushiae* weist BATES (1930, S. 462) einer eigenen Familie Hyliidae zu, im Anschluß an die Nectariniidae, nachdem sie früher von anderen Autoren bald zu den Sylviidae, bald zu den Paridae und selbst zu den Ploceidae gestellt worden waren. Das Ei ist reinweiß; bei den Nectariniidae gibt es keine ungefleckt weißen Eier. Die von BATES angegebenen Eimaße sind sehr groß, wenigstens hinsichtlich der Breitenachse; denn diese kommt der bei den größten Nectariniiden-Arten nahe, wogegen SERLE (Ibis 1954, S. 77) ein schlankes Ei (19,7 × 13,6 mm) fand. Es war oval, glatt und glanzlos, Im Verhältnis zum Weibchengewicht wiegt das Ei 16,5%. — k = 1,35. Das große, nicht hängende Nest ist kugelig oder oval und sehr lose gebaut. Es hat nach SERLE (Ibis 1950, S. 630) die 20 mm weite Öffnung oben seitlich und enthält Gelege von 1—2 Eiern.

Regulus. Die meisten Eier der *Regulus*-Arten besitzen eine die Oberfläche ganz oder nur teilweise bedeckende, verschwommene, mehr gewölkte als gefleckte Zeichnung, die einen (der meisten *regulus*-Formen und der amerikanischen Arten) in fahl gelblich graubraunen, die anderen (von *R. i. ignicapillus*, siehe aber *teneriffae*) in rostroten Tönen. Hierbei entspricht der blasse Ton der Grundfärbung immer der Zeichnungsfärbung. Dagegen haben weißen Grund und deutliche lockere, nicht verwischte Fleckung *Regulus regulus azoricus* und *inermis*, *R. ignicapillus madeirensis* sowie *Leptopoecile* und *Lophobasileus*, die ersten in zarter, die letzten in sehr grober Fleckung. Bei manchen Formen von *Regulus* kommen Übergänge in Färbung und Zeichnungsart vor. Sowohl bei *R. regulus* als auch bei *R. ignicapillus* und *R. satrapa olivaceus* trifft man gelegentlich kurze Pigmentstrichel in dunkleren als den sonstigen Farben vorwiegend am stumpfen Ende, die offenbar nachträglich noch aufgelagert und nicht mehr zur Verwischung gekommen sind. Gestalt meist breitoval, nur zuweilen länglicher. Der Glanz der Oberfläche ist immer unbedeutend, oft fehlt er ganz. Nur bei den rötlichen *R. ignicapillus*-Eiern scheint die Schale blaßrosa durch, bei allen andern weiß bis hellgelb. Korn und Poren sind entsprechend den kleinen Eimaßen fein und zart, bieten aber nichts Besonderes.

Die oologische Beurteilung der Unterfamilie Regulinae folgt der Besprechung von *Lophobasileus* (S. 637).

Regulus regulus anglorum. Wie *regulus.* Bräunliche Wölkung kommt vor. Oft dunklerer und fahlerer Gesamteindruck gegenüber den anderen *R. regulus*-Formen. — k = 1,30.

Regulus regulus regulus. Grundfärbung ganz blaß trübgelblichgrau, rahmfarben oder grauweiß. Unbestimmte dichte lehmfarbene Fleckchen stehen vorwiegend auf der dickeren Eihälfte fast ungetrennt dicht oder stellen überhaupt nur einen braungrauen Schatten in Kranz- oder Kappenform dar, dazwischen manchmal graue Unterfleckchen. Rötliche Tönung, wie sie Rey (1905) erwähnt, sah ich nie, wohl aber bräunliche Wölkung. — k = 1,31.

Regulus regulus japonensis. Die im Gesamteindruck fahlen, blaß graubraunen Stücke scheinen vorzuherrschen. — k = 1,31.

Regulus regulus himalayensis. Bräunliche Wölkung kommt vor. Baker (1933, S. 493) erwähnt einen abweichenden zweiten, von Whitehead und Whymper festgestellten und stellenweise anscheinend vorherrschenden Typ, der durch rein weißen Grund mit scharf ausgeprägten größeren rotbraunen Flecken an *Phylloscopus* erinnert. Baker (1924, S. 539) vergleicht ihn zunächst mit *Ph. „trochiloides“* (jetzt *reguloides*), wohl versehentlich; denn dessen Eier sind ungefleckt weiß, nur ganz ausnahmsweise einmal mit einigen unauffälligen schwarzen Pünktchen gezeichnet, auch nach Baker. 1933 (S. 493) führt Baker richtig die Ähnlichkeit mit kleinen Meiseneiern (*Parus*) an und beschreibt auch ein zwischen beiden Typen vermittelndes Ovidukt-Ei. — k = 1,31.

Regulus regulus azoricus. Das einzige in meine Hände gelangte Ei ist weiß mit deutlicher, aber lockerer, sehr feiner Punktierung in Rostbraun und, kaum sichtbar, Blaßlila. — k = 1,29.

Regulus regulus inermis. Diese und die vorige Form sind großschnäbliger als *r. regulus.* Sie legen anscheinend auch größere Eier, besonders *inermis*, worauf Bannerman (1966, S. 149) hinweist, dem brieflich von U. Scheel 2 ungefleckt weiße, sehr kleine Zwergeier (die in unserer Liste nicht berücksichtigt sind) gemeldet wurden (12,0×10,0; 13,0×11,0 mm). Bei ihrer Einrechnung ergäbe sich ein Durchschnitt von 15,0×11,4 mm, auch noch mehr als bei allen anderen *Regulus*-Formen. — k = 1,43, also länglichoval.

Regulus regulus tristis. Diese stark abweichende turkestanische Rasse unterscheidet sich oologisch durchaus nicht von der Nominatform. Auch bei ihr sah ich bräunliche Wölkung. — k = 1,24. Das relative Eigewicht (RG) der leichtesten europäischen Vogelart ist 13,5%, das relative Gelegegewicht bei 8 Eiern 108%!

Regulus satrapa olivaceus. Mein einziges Stück ist blaß gelbbräunlich mit einem nur wenig dunkleren Schattenring derselben Farbe. Nach Bailey (Birds of New Mexico, Santa Fé, N. M., 1928) rahmfarben oder rötlichweiß, am dicken Ende gewölkt mit feinen rötlichbraunen Punkten. Nach Bent (1949) von *s. satrapa* nicht unterscheidbar, also wohl ohne rötlichen Ton. — k = 1,30.

Regulus satrapa satrapa. Meine Exemplare tragen auf lehmfarben gehauchtem Grund einen hellumberbraunen Kranz am stumpfen Ende. Nach Brewster

(bei BENT 1949) hell bis dunkel rahmfarben mit vielen blaß holzbraunen, zuweilen auch einigen lilagrauen Fleckchen, oft in Kranzform. — k = 1,26.

Regulus ignicapillus ignicapillus und *balearicus*. Im Zeichnungscharakter ähnlich *R. r. regulus*, aber immer von lebhaftem fuchsig- bis rostroten, nicht fahlem Gesamteindruck, manchmal fast einfarbig hellbräunlichrot oder mit einzelnen lilagrauen Unterflecken. Nur auf besonders hellem Grund tritt Kranzbildung so deutlich wie oft bei *regulus* hervor. — k = 1,31.

Regulus ignicapillus madeirensis. Dagegen hat die Madeira-Rasse immer weißen, höchstens leicht gelblich oder rötlich getönten Grund und ziemlich gleichmäßig verteilte deutliche Punktflecke in gelbrötlicher oder rotbrauner Farbe, ist also meist leicht zu unterscheiden. Stücke des Britischen Museums zeigen lilarote und graue Punkte, Spritzer und kleine Blattern, worauf auch D. A. & W. M. BANNERMAN (1965, S. 84) hinweisen. — k = 1,31.

Regulus ignicapillus teneriffae. Die Eier sind nach HARTERT wie die von *r. regulus*, also nicht rötlich wie bei *i. ignicapillus*, und sprechen damit für die früher übliche Zuordnung dieser Rasse zur Art *R. regulus*, für die auch einige der Vogelmerkmale angeführt werden können. Gegenüber *r. regulus* scheinen die fahlen, blaß graubraunen Eier vorzuherrschen. Eine Anzahl der 31 von MEADE-WALDO für das Britische Museum gesammelten Eier war doppeldottrig (BANNERMAN 1963, S. 240).

Regulus calendula calendula. Die Eier im Britischen Museum sind vom fahlen Typ, sehen aus wie verfärbt, was jedoch nur scheinbar der Fall ist, da es auch bei *regulus* ähnliche gibt. Bei NEHRKORN wie *R. ignicapillus*. Aber nach BENT (1949) praktisch nicht von *R. satrapa* zu unterscheiden, also *regulus* näher stehend. Auf weißlichem bis fahlgelbbräunlich gehauchtem Grund viele feine Punkte und zarte Fleckchen gleicher, nur etwas dunklerer Färbung, meist als verschwommener Kranz oder bloßer Schatten am stumpfen Ende. Dort befinden sich gelegentlich einzelne dunkle Haarstrichel oder lilagraue Unterflecke. Bei der Nominatform gibt es zum Teil auch eine mehr rötlichbraune Zeichnung. — k = 1,26.

Regulus calendula cineraceus. Nach BENT (1949) wie bei der vorigen Rasse. — k = 1,30. (Taf. 8, Fig. 23.)

Regulus calendula obscurus. Beschreibung durch BRYANT (bei BENT 1949): Weiß mit einem dichten Kranz von blaßgelblichbraunen Flecken rings um das stumpfe Ende, die sich in einzelnen Fällen als spärliche, undeutliche Punkte über einer blaß lavendelfarbenen Verwaschung auf der ganzen Oberfläche verteilen können. — k = 1,32.

Leptopoecile sophiae sophiae. Viele von BEICK (SCHÖNWETTER in STRESEMANN, MEISE & SCHÖNWETTER, Journ. f. Orn. 85, S. 523, 1937) in Kansu gesammelten Eier und auch solche von Turkestan erinnern infolge ihrer reinweißen Grundfärbung mit meist spärlichen und sehr kleinen purpurschwarzen oder schwarzbraunen Punktflecken an sehr kleine, locker und zart, aber dunkel gezeichnete von *Phylloscopus collybita*, mehr noch an feinst punktierte Eier von *Parus*

palustris. Bei einer geringeren Anzahl zeigte sich die Fleckenfärbung mehr nußbraun oder dunkel rostrot, bei fast allen zwischendurch eine unauffällige hell- bis dunkelgraue, gelegentlich auch graurote Unterfleckung. Leichte Verdichtung am breiteren Teil herrscht vor; doch kommt es selten zu einem ausgesprochenen Kranz. Geringer Glanz, feines Korn, zarte Poren und weiß durchscheinende Farbe ganz wie bei *Phylloscopus collybita*. Jedoch im Gesamteindruck keine Spur von Ähnlichkeit mit den gewöhnlichen Typen von *Regulus*. — k = 1,35. (Taf. 8, Fig. 24.)

Leptopoecile sophiae obscura. Im ganzen wie die vorigen Eier. Bakers von Ludlow bei Gyantse in Tibet gesammelte Stücke sind tiefrot punktiert, die von Schäfer aus dem gleichen Gebiet mitgebrachten meiner Sammlung aber rötlichgrau, wie jene vorwiegend am oberen Drittel gezeichnet. Diese beiden Fleckenfarben kommen auch bei *Parus* und *Certhia* nebeneinander vor. Immer ist die Zeichnung sehr zart und wenig dicht. So rötlichgrau gefleckt sind auch die Eier von *Regulus ignicapillus madeirensis* im Britischen Museum. — k = 1,32.

Lophobasileus elegans. Wenngleich nicht ganz sicher, so doch sehr wahrscheinlich gehören zu dieser Art drei auffallend gezeichnete Eier, die Beick (siehe Journ. f. Orn. 85, S. 524, 1937) bei Lau-hu-kou (Kansu, jetzt NO-Tsinghai) mit dem Nest aus grobem Filz von feinsten, wolligen Haaren sammelte, das in einem Fichtenstubben stand. Für so kleine Eier sehr große dunkelrotbraune und einige heller purpurbraune, rundliche Flecke (Blattern) bilden auf dem leicht glänzenden, reinweißen Grund eng zusammenstehend eine geschlossene, breite Krone am dicken Ende der stark zugespitzten ovalen (k = 1,31) Eier. Die übrige Oberfläche bleibt fleckenfrei. Auch bei *Parus cristatus* und *Certhia brachydactyla* kommt gelegentlich solch dunkle Grobfleckung in Kranzform vor; bei diesen *Lophobasileus*-Eiern kontrastiert sie aber stärker, da die einzelnen Blattern rundlicher sind.

Nach den gegebenen Umständen kamen andere Arten im Fundgebiet als Nesteigner nicht oder kaum in Frage; *Lophobasileus* war dort sehr häufig. Nest und Gelege befinden sich jetzt mit der gesamten Ausbeute Beicks im Zoologischen Museum zu Berlin.

Im ganzen betrachtet, zeigt sich auch oologisch eine Beziehung der Regulinae zu den Sylviinae bzw. deren *Phylloscopus*-Gruppe, mehr als zu den Paridae. Denn wenngleich viele *Regulus*-Eier durch ihre verschwommene Zeichnung abweichen, wird die Verbindung doch durch die schärfer markierte Zeichnung bei dem einen Typ von *Regulus regulus himalayensis* sowie durch *R. ignicapillus madeirensis* und *Leptopoecila* hergestellt. — Eine der eigenartigen Färbung und Zeichnung bei *R. ignicapillus* ähnliche findet man bei dem kleinen Tyrannen *Todirostrum poliocephalum*.

Todopsis und folgende Gattungen. Von diesen jetzt meist in der Unterfamilie Malurinae vereinten Gattungen waren vordem 5 bei den Muscicapidae, 9 bei den Timaliidae, 2 bei den Turdidae, 11 bei den Sylviidae und 3 bei den Paridae des Nehrkorn-Kataloges, der Sharpe (1899—1912) folgte, untergebracht. Oologisch zeigt diese Sondergruppe außer Anklängen an Eifärbungstypen der genannten fünf Familien noch soviel andere, daß statt einer Zusammenfassung auf die

Übersicht zu Beginn dieser Familie (S. 564 ff.) und auf die Einzelbeschreibungen verwiesen werden muß, die hier folgen.

Todopsis wallacii. Gewöhnliche Eigestalt (k = 1,36) oder schmäler, fast glanzlos. Der weiße bis rahmfarbene Grund trägt über die ganze Fläche fast gleichmäßig verteilte, nach oben hin etwas größer werdende und dichter stehende, hell kastanienbraune oder mehr rostbraune, matte kleine Flecke, dazwischen manchmal graubraune und violette bis lilarote. Diese aber sind ganz unauffällig (Nehrkorn-Sammlung). Anklang an dicht rostbraun verwischt gefleckte *Muscicapa striata.*

Todopsis cyanocephala bonapartii. Ganz wie die vorigen Eier, nur kleiner. — k = 1,41 (Britisches Museum).

Malurus cyaneus. Gewöhnliche Eigestalt, aber auch breiter oder länglicher (k = 1,37). Grundfarbe reinweiß oder blaß rahmfarben gehaucht, so auch durchscheinend. Im frischen Zustand, vor dem Ausblasen, rötlichweiß bis fleischfarbig getönt, wovon zuweilen auch später ein Schimmer übrig bleibt. Die meist sehr feine, teils lebhafte, teils verloschene Fleckung und Punktierung in rostbrauner, manchmal mehr rötlicher oder purpurbrauner Färbung steht im wesentlichen am stumpfen Ende mehr oder weniger kranzförmig dicht, im übrigen nur lose verteilt oder als einzelne verstreute Punkte. Dichter über die ganze Oberfläche gefleckte Stücke sind seltener, häufig aber, wie gesagt, solche mit Kranz oder gar Kappe am breiten Pol. Von grauen Unterflecken ist fast nie etwas zu sehen. Schalenglanz nur sehr gering oder ganz fehlend. Ähnliche kleine Eier bei *Parus* und *Certhia.*

Malurus — übrige Arten. Ebenso variieren die Eier der anderen *Malurus*-Arten. Der Charakter ist bei allen derselbe, wenngleich das Aussehen im einzelnen wegen der jeweiligen Nuance der rotbraunen Fleckchen, deren Größe, Verteilungsart und Dichte verschieden sein kann. Vielleicht kommen bei *M. amabilis* und *M. lamberti* besonders zart, spärlich und verloschen punktierte Stücke häufiger vor, bei *M. melanocephalus cruentatus* reichlicher überall gefrickelte Stücke. Typisch ist die vorherrschende Verdichtung der Zeichnung am stumpfen Ende. Ihre Farbintensität schwankt zwischen verloschen rostrot und leuchtend kastanienbraun, die Fleckengröße zwischen winzigen Punkten und kleinen Spritzern, die aber zuweilen zu größeren flatschig zusammenfließen. Bei *M. melanotus* im Malleebusch gibt es oft kühnere Blattern, bei *M. callainus*, seinem geographischen Vertreter im Spinifex-Grasland, wenige zarte Punkte, bei *M. elegans* mehr Frickel, obwohl alle in überdachte Nester legen. Wegen der gleichen Variation ist die Zeichnung als alleiniges Kriterium zur Unterscheidung in dieser Gattung kaum geeignet. — k = 1,27 (bei *M. coronatus*), 1,31—1,40. (Taf. 9, Fig. 1 und 2.)

Stipiturus ruficeps. Nach H. L. White (Emu 17, S. 39, 1917) mit leicht rosabraun gehauchtem weißen Grund, besonders nach oben hin gut mit rötlichbraunen und weniger mit hell umberbraunen Flecken und Spritzern gezeichnet. Ein Ei eines Geleges mit einer dichter gedrängten Fleckenzone als das andere. — k = 1,28.

Stipiturus malachurus mallee. Wie die folgende Unterart.

Stipiturus malachurus malachurus. Meist wie über die ganze Oberfläche sehr fein und ziemlich dicht gefleckte oder punktierte Meiseneier (*Parus*), auch ähnlich denen von *Malurus cyaneus*. Grundfärbung weiß, mit rosa Hauch, wenn in frischem Zustand. Fleckenfarbe mehr leuchtend rot als meist bei *Malurus*, kastanienbraunrot oder rosarot. Am stumpfen Ende etwas dichter, manchmal zusammenlaufend gezeichnet. — k = 1,29.

Amytornis textilis textilis (= *Amytis*). An manche Meliphagiden-Eier und an *Cinclorhamphus* anklingend. Glänzend weiß bis rötlich getönt mit ziemlich groben Flecken, die oben dicht, nach unten abnehmend auf der Oberfläche stehen. Sie sind leuchtend rötlichbraun, rosarot und purpurn, gewöhnlich dunkler als bei *A. striatus*. Bei anderen Stücken fließen rote und lilagraue Punkte und zarte, unregelmäßig geformte Kritzel und Flecke mit einigen Blattern am oberen Ende zu einer lockeren Zone zusammen. Gelegentlich rötlich lachsfarbener Grund mit der beschriebenen, aber dunkleren Zeichnung, die auch als breites wolkiges Band mit Purpurton auftritt und dann mehr an *Xanthomyza phrygia* erinnert. So nach North und Campbell. Gestalt stumpf breitoval (k = 1,30).

Amytornis textilis modestus. Nach North und Cayley trübrahmweiß, überall, aber besonders am breiten Ende, gut gezeichnet mit rötlichen, rostfarbenen und braunen, kleinen und größeren Flecken. — k = 1,20.

Amytornis striatus striatus. Die für den Vogel großen, glänzenden Eier haben auf weißlichem Grund hell umberbraune oder rötlichbraune und blaß purpurne Frickel, besonders als Kranz im oberen Viertel, sonst gleichmäßige feine Punkte überall. — k = 1,36.

Amytornis striatus barbatus. Nach Faralone & McEvey (Mem. Nat. Mus Victoria 28, S. 5—6, 1968) stumpfoval (k = 1,29). Grund weiß bis rötlichweiß sehr verschieden, auch innerhalb des Zweiergeleges, gezeichnet, gesprenkelt oder geblattert, mit muskatnuß- bis rötlichbraunen Flecken, die manchmal in einer Zone um das stumpfe Ende oder in einer Kappe, einmal sogar zu einer geschlossenen dunkelbraunen Kappe zusammenfließen (vgl. Christie, Ool. Rec. 42, S. 55, 1968). Im Felde wurden auch ganz helle Eier mit graulila Fleckchen gesehen. Beträchtliche Formunterschiede in zwei Gelegen sind erwähnenswert: In einem Gelege maßen die Forscher 20,4×14,1 und 17,9×14,6 mm, also k = 1,46 und k = 1,22, bei einem 2. Gelege ergeben sich k = 1,34 und k = 1,17, beim dritten: 1,33 und 1,29. Das Frischvollgewicht 2,4 g, das sich aus den 4 Wägungen (2,17—2,73 g) ergibt, übertrifft das Gewicht unserer Liste (2,33 g) nur wenig.

Amytornis striatus oweni. Nach H. L. White (Emu 15, S. 36, 1915) weiß, ganz wenig rötlichgelbbraun gehaucht, fein, in der Färbung nur mit der Lupe erkennbar, rötlichbraun, umber und darunter aschgrau, besonders in einer Zone am breiten Ende, gefleckt und bespritzt. — k = 1,36.

Amytornis striatus whitei. Weiß mit kleinen, unregelmäßig geformten bräunlichroten Spritzern und Punkten, hauptsächlich oben (nach H. L. White, Emu 14, S. 154, 1915), auch mit überall verteilten blaßroten, umberbraunen und grauen Fleckchen (nach Serventy & Whittell 1967). — k = 1,34.

Amytornis goyderi. Als diese für ausgestorben gehaltene Art 1961 von MORGAN, ROBINSON & ASHTON (Australian Bird-Watcher 1, S. 161—171, 1961) wiederentdeckt wurde, konnten die Autoren auf ehemals gesammelte Eier hinweisen, die trotz der Notiz von H. L. WHITE (Emu 15, S. 63, 1915) nie beschrieben worden sind.

Amytornis dorotheae. Nach WHITE (Emu 14, S. 58, 1914) weiß mit nelkenrötlichem Hauch, überall bräunlichrot gefleckt, bei CAYLEY etwas anders als weiß mit blassem Schatten nelkenrötlicher, im Polbereich dichter stehender Fleckchen beschrieben. — k = 1,30.

Dasyornis brachypterus longirostris (= *Sphenura*). Diese Riesen unter den Sylviiden-Eiern wollen gar nicht in den systematischen Rahmen passen. Das Exemplar des Britischen Museums erscheint im Gesamteindruck fahl hellgraubraun, fast kontrastlos auf weißem Grund mit aschbraunen und dunkel lavendelgrauen Flecken gezeichnet. Nach der Abbildung liegen auf blaß bräunlichgrauem Grund nahezu überall, lose verstreut, verwischte hellgraue Blattern unregelmäßiger Gestalt in größeren Abständen, da und dort überdeckt von wenigen kleinen, schärfer markierten dunkelolivbraunen Punkten und Fleckchen. Eigestalt sehr bauchig oval mit nur geringer Verjüngung des unteren Endes (k = 1,24). In Färbung und Zeichnung erinnert das Ei an *Platypsaris rufus* und *aglaiae,* also an Cotingideneier. Nach NORTH: Gestalt wie beim vorigen Ei, k = 1,25. Trübweißer Grund, sehr fein überall mit holzbraunen und purpurbraunen Tüpfeln gepunktet, gefleckt und gefrickelt, besonders nach dem breiteren Ende hin, wo sie mit dunkel lilagrauen, wolkigen groben Unterflecken vermischt zu einer unregelmäßigen Zone zusammenfließen. Das zugehörige Lichtbild gibt eine anschaulichere Vorstellung, recht abweichend von der gemäß dem CAT. BRIT. MUS. Man sieht die ganze Oberfläche dicht mit ziemlich gleichmäßig verteilten, kleinen und etwas größeren, fast rundlichen dunklen Fleckchen bedeckt, die im Polbereich sich verdichten und teilweise zusammenfließen und alle viel schärfer markiert sind als bei dem Londoner Bild. Also zwei recht verschiedene Zeichnungstypen.

Dasyornis brachypterus brachypterus. Nach CAMPBELL gedrungen oval; nach NORTH sehr dünne Schale. Fast weißer, glänzender Grund, überall dichte schwarz- und rötlichbraune, kleine und größere Flecke, hier und da einzelne lilagraue Punkte. Manchmal mit einem bräunlichen oder mehr purpurnen Flatsch am stumpfen Pol. Andere Stücke haben auf bräunlichweißem Grund winzige holzbraune oder schiefer- bis purpurbraune Spritzer und Punkte, besonders in einer Zone am stumpfen Ende. Abbildung bei NORTH ganz wie bei der vorigen Rasse, nur größer. Gestalt fast genau elliptisch. — k = 1,37.

Dasyornis broadbenti broadbenti. Reichlich mit mehr oder weniger feinen purpurbraunen Frickeln, Tüpfeln und Punkten überall gleichmäßig, oben dichter, gezeichnete Eier, also wie bei den Formen der anderen Art. Bauchige Gestalt, sehr dünne Schale. Grundfärbung matt purpurweiß, oben schiefergrau getönt oder mit dunkler Kappe. So nach CAMPBELL. — k = 1,32.

Calamanthus fuliginosus montanellus und *fuliginosus.* Oft kurzoval (k = 1,34),

aber zugespitzt. Mäßig glänzend. Auf weinrötlichbraunem Grund mit dunkleren wolkigen Flecken der gleichen Farbe, die am breiteren Ende dichter stehen, aber oft dort nur einen bloßen Schatten bilden. Andere sind rötlichholzbraun oder hell schokoladenbraun, purpurbraun dicht gefrickelt oder gewischt. Schale sehr dünn. Gesamteindruck zwischen *Sericornis citreogularis* und *Phyllastrephus madagascariensis*. (Taf. 9, Fig. 3.)

Calamanthus fuliginosus isabellinus (und *suttoni*?). Manchmal fast einfarbig, was auch bei *montanellus* vorkommt. Sonst ähnlich den Eiern der folgenden Rasse, aber im ganzen etwas heller weinrötlich- oder gelblichbraun, am stumpfen Ende rötlich kastanienbraun gewölkt. — k = 1,19.

Calamanthus fuliginosus campestris, parsonsi und *ethelae*. Ähnlich den vorigen, oft etwas reicher gezeichnet. Hell kastanienbraun bis dunkel schokoladenbraun, auch weinrötlichbraun, nach dem oberen Ende hin dunkler werdend, dort zuweilen eine Zone verschwommener Frickel. Deutliche Flecke seltener. Glänzende Schale rundlichoval (k = 1,32).

Chthonicola sagittata. Auffallende, einfarbig ziemlich dunkel terrakottbraunrote Eier, die stark glänzen. Der manchmal als schokoladenrot oder rötlichbraun bezeichnete Farbton ist nur um eine geringe Spur bräunlicher als bei *Cettia cetti*, wenigstens nach acht eigenen und den mir sonst noch bekannt gewordenen Exemplaren, abgesehen von vier Stücken der NEHRKORN-Sammlung, die teils eine hellere, violettgraue Tönung, teils eine rötlichgraubraune Färbung aufweisen und neben solchen der zuerst angegebenen Nuance in der Sammlung liegen. Fast immer liegt am stumpfen Pol eine dunklere Zone. Eigestalt meist etwas bauchig (k = 1,26). Durchscheinende Farbe mitteldunkel braunrot.

Die eigenartige Färbung kommt sonst nur noch vor 1. bei den Eiern der Sylviiden *Cettia, Psamathia* und *Vitia ruficapilla badiceps* sowie 2. bei den drei Cuculiden *Cuculus poliocephalus* (Bd. I, S. 561), *Cacomantis pyrrophanes simus* (Bd. I, S. 566) und *Misocalius osculans* (Bd. I, S. 567), dessen Hauptwirt *Chthonicola* ist, also insgesamt in Europa, Indien bis Japan, Australien, auf den Palau- und den Fidschi-Inseln. Nur auf den Palau-Inseln paßt, soviel wir wissen, kein Kuckucks-Eityp zu diesen auffälligen Sylviiden-Eiern. Was mag die offenbar gemeinsame Ursache für eine so seltene Färbung sein?

Hylacola cauta whitlocki, cauta und *halmaturina, pyrrhopygia pyrrhopygia* (und *belcheri*?). Breitoval (k = 1,34, 1,32, 1,37 und bei *pyrrhopygia* k = 1,36). Mäßig glänzend. Die Grundfärbung ist eigenartig dunkelbraun, purpurbraun oder schokoladenbraun, mit leichtem kupferrötlichen Hauch, wobei der Ton vom spitzen Ende nach oben hin oft dunkler wird und dort eine Zone mit feinen dunkelbraungrauen Frickeln bildet. Manchmal sind diese auf hellerem Grund gleichmäßiger überall verteilt. Sie heben sich dann naturgemäß besser ab als bei dunklen Stücken und können auch in kleinen Kritzeln, Schnörkeln und Flatschen bestehen. Nach SERVENTY & WHITTELL (1967, S. 340) ist der Grund dunkelgrau, manchmal mit schwarzer Kappe.

Mit der übereinstimmenden eigenartigen Färbung und dem gleichfalls eigenartigen grießigen Korn der Eier bilden *Hylacola, Pyrrholaemus, Pycnoptilus* und

Sericornis eine oologische Gruppe für sich. Jedenfalls können diese Eier kaum mit anderen verwechselt werden. Ihre durchscheinende, trübweiße Färbung entspricht nicht der dunklen äußeren.

Pyrrholaemus brunneus. Eier vom *Sericornis*-Charakter. Stumpfkurzoval (k = 1,34). Glänzend. Mattolivbraun oder purpurbraun verschiedener heller Nuancen in der Grundfärbung. Gewöhnlich statt eigentlicher Zeichnung eine Zone wolkiger Verdunklung am breiteren Ende oder eine Kappe. Zuweilen nimmt die Intensität der Färbung von unten nach oben allmählich zu. STJERNBERG (briefl. 1972) vergleicht das abgebildete Ei der Sammlung KREUGER mit *Luscinia luscinia*-Eiern, findet es aber viel dunkler. (Taf. 9, Fig. 4.)

Pycnoptilus floccosus. Obwohl die Eier zu den dunkelsten überhaupt gehören, werden sie in bodenständige Ballnester mit seitlichem Eingang gelegt. Das niedrige relative Schalengewicht weist auf eine sehr dünne Schale hin. Diese ist fast einfarbig dunkelbraun, dunkel purpurbraun oder schwärzlichgrau, selten mit einigen schwarzen Kritzeln, häufiger mit einer wenig auffallenden, noch dunkleren Schattenzone im oberen Polgebiet. An der Grenze dieser Zone sieht man bisweilen einen unregelmäßigen, aus weißlichen Punkten zusammengesetzten Strich oder Streifen. Hier, aber nicht an der Stelle größter Eibreite, ist das Pigment von den Köpfchen der grießigen Granulation, die das merkwürdige Korn ausmacht, abgeplatzt oder dünner aufgetragen. Schwer erklärlich ist, warum das gerade an dieser nicht aufliegenden Stelle geschieht. Dasselbe eigenartige Korn und dieselbe eigenartige Färbungsweise findet man bei *Sericornis citreogularis*, nur ist die Färbung dort viel heller und mehr blaßschokoladenbräunlich und von einem weißlichen Strich kann nichts entdeckt werden. — Gelblichweiß durchscheinend, wider Erwarten. — k = 1,35.

Origma solitaria (= *Origmella*). Oval bis langoval (k = 1,35), glänzend, reinweiß. Zuweilen einige sehr feine Punkte.

Crateroscelis murina murina. Die Zeichnung der Eier kommt einer stärker verwischten bei *Trichastoma malaccense* nahe. Kurzstumpfoval (k = 1,31). Nur wenig glänzend. Auf gelblichweißem bis blaßbräunlichem Grund dicht hell rostbraun *Motacilla*-artig gefrickelt und gewölkt, dazu einige graue Unterflecke und am oberen Ende ein paar schwärzliche Haarzüge oder dunkelbraune Punkte. So bei NEHRKORN. Manche Eier erscheinen fast einfarbig braun und nur oben mit lavendelgrauen und braunen feinen Spritzern besetzt, bei anderen ist der Farbton mehr rötlichbraun. Von den beiden Stücken im Britischen Museum hat das eine hellrötlichgrauen Grund, das andere dunklerbräunlichen. Beide tragen wie Schattenzonen verwischte dunkelgraue Flecke. Gesamteindruck: Mittel zwischen den Eiern der australischen *Sericornis*-Arten und der südamerikanischen *Pachyramphus*-Arten. Ich halte all diese von Weiske gesammelten Eier für falsch bestimmt, weil sie für den nur 17 g wiegenden Vogel zu groß sind und mit 3,57 g Gewicht ein fast doppelt so großes RG mit 21,0% ergeben als Eier vergleichbarer gleichgroßer Vögel. (Da die Eier der nächsten Art bei etwa gleicher Vogelgröße nicht viel kleiner sind, dürfte dieser Schluß nicht haltbar sein, so daß kein Fragezeichen hinter dem Artnamen nötig ist. Hrsg.)

GERALD WOLF

Neurobiologie

(Wissenschaftl. Taschenbücher, Reihe Biologie)

1974. 177 Seiten — 20 Abbildungen — 3 Tabellen — kl. 8° — 8,— M
Bestell-Nr. 761 720 0 (7120)
(vergriffen)
Neuauflage in Vorbereitung

Die Neurobiologie ist eine sich überaus rasch entwickelnde, interdisziplinäre Forschungsrichtung, die sich die Aufklärung von Struktur und Funktion des Nervensystems zum Ziel gesetzt hat. Ihr Kompetenzspektrum reicht von physikochemischen und molekularen Grundlagen der Erregungsprozesse bis hin zur kausalen Analyse psychischer Vorgänge bei Mensch und Tier. Naturgemäß wird der Neurobiologie von Naturwissenschaftlern, Medizinern, Psychologen und Technikern großes Interesse entgegengebracht, das sich mehr und mehr auch auf die breitere Öffentlichkeit ausdehnt.
Das Taschenbuch ist als Einführung konzipiert und macht den Leser zugleich mit besonders aktuellen Problemen, wie chemische Informationsübertragung, Gedächtnis und Mechanismen der Verhaltensmotivationen vertraut. Naturwissenschaftliche Grundlagen werden vorausgesetzt.

Bestellungen durch eine Buchhandlung erbeten



AKADEMIE-VERLAG
DDR-108 Berlin, Leipziger Str. 3/4

PETER MARLER/WILLIAM J. HAMILTON

Tierisches Verhalten – Mechanismen des Verhaltens

(Autorisierte Übersetzung aus dem Englischen)

1972. 706 Seiten — 227 Abbildungen — 23 Tabellen — gr. 8° — Leinen 84,— M
Bestell-Nr. 761 6224 (5942)

Der schnelle Ausbau der Verhaltenswissenschaften, die allgemeine Erkenntnis ihrer vielseitigen Aufgaben und das wachsende Interesse an ihren Ergebnissen haben zu einer fast unübersehbaren Zunahme von Fachveröffentlichungen geführt, deren Auswertung über zusammenfassende Darstellungen ein Gebot der Stunde ist. So ist es sehr zu begrüßen, daß diese Übersicht, dem Spezialisten seit ihrem Erscheinen unentbehrliches Hilfsmittel, nun auch in deutscher Übersetzung vorliegt. Sie ist vorzüglich geeignet, die Mechanismen tierischen Verhaltens aufzuzeigen, deren Erforschung sich die Verhaltensphysiologie in zunehmendem Maße gewidmet hat, nachdem die „klassische" Ethologie die Erscheinungsformen und Prinzipien der (tierischen) Verhaltensäußerungen als biologische Phänomene untersucht und beschrieben hat. Hier werden nicht nur allgemeine Gesetzmäßigkeiten sichtbar, der Leser wird auch auf Fragestellungen gelenkt, die sich mit diesem Forschungsgebiet verbinden.

Bestellungen durch eine Buchhandlung erbeten



AKADEMIE-VERLAG
DDR-108 Berlin, Leipziger Str. 3/4

MAX SCHÖNWETTER

HANDBUCH DER OOLOGIE

HERAUSGEGEBEN UND ERGÄNZT VON

Prof. Dr. WILHELM MEISE

Zoologisches Institut und Museum Hamburg

Lieferung 24



AKADEMIE-VERLAG · BERLIN

1976

24. Lieferung
Seite 643–706
Tafel 9

Erschienen im Akademie-Verlag, 108 Berlin, Leipziger Straße 3–4

Lizenznummer: 202 · 100/511/76
Satz und Druck: VEB Druckhaus „Maxim Gorki", 74 Altenburg
Bestellnummer: 762 053 0 (3037/24) · LSV 1365
Printed in GDR
DDR 14,– M

Crateroscelis nigrorufa. Nach HARRISON & FRITH (Emu 70, S. 175, 1970) ist die glänzend weiße Schale bei einem Ei des Britischen Museums (Shaw-Mayer-Sammlung) fast ganz ungezeichnet, bei einem anderen überall weitläufig mit sehr feinen purpurgrauen Tüpfeln bedeckt, die sich am stumpfen Ende stark häufen. — k = 1,40.

Vitia ruficapilla badiceps (= *Drymochaera*). Einfarbig mitteldunkel terrakottrot wie *Cettia d. cantans,* demnach dunkler als *Cettia cetti,* aber vom gleichen oologischen Typ (NEHRKORN, Journ. f. Orn. 27, S. 399 u. 404, 1879). Der Farbton zieht zum Teil mehr ins Bräunliche wie bei *Chthonicola,* zum Teil mehr ins Kupferrötliche. Gestalt kurzoval (k = 1,33). Glanz stärker als bei *Cettia.* Das niedrige relative Schalengewicht (4,9%) weist auf eine recht dünne Schale im Gegensatz zu den dickeren Schalen bei *Cacomantis pyrrophanes simus* (Rg = bis 6,8%), dessen bei *Vitia* gefundene Eier von ganz gleicher Färbung, nur etwas größer und mehr elliptisch gestaltet sind (Bd. I, S. 566, 586). Bei all diesen Arten ist gewöhnlich eine dunklere Schattenzone im oberen Polgebiet mehr oder weniger angedeutet.
Das im CAT. BRIT. MUS. erwähnte größere Ei von Schokoladenfarbe ohne roten Ton kann zu *Cacomantis* gehören, was sein Schalengewicht sicherstellen würde. Das Ei ist leider zu stark defekt, als daß es genau gewogen werden könnte. Ich sah dieses Exemplar übrigens nicht schokoladenfarben, sondern eher kupferrötlichbraun. — Nach NEHRKORN (siehe oben) ist das Nest offen und ein nicht sehr tiefer Napf oder klumpig wie bei *Phylloscopus collybita* und *trochilus,* in beiden Fällen aus Moos, Schilfblättern, Stengeln und Farnblättern gebaut. Die Rohrsängerverwandtschaft der Eier wurde von NEHRKORN sofort erkannt, obwohl der Vogel als *Drymochaera* und damit Waldbewohner beschrieben worden war. Tatsächlich hielt er sich auf Viti Levu im Rohr, auf Vanua Levu mehr im Wald auf. (Daß *Vitia* wie *Psamathia* besser in der Nähe von *Cettia* unterzubringen wäre, folgt daraus natürlich nicht. Hrsg.)

Sericornis citreogularis cairnsi. Wie die Nominatform. — k = 1,41. (Taf. 9, Fig. 5.)

Sericornis citreogularis citreogularis. Eier groß für den Vogel. Meist langoval mit schlanker Spitze (k = 1,41). stark glänzend. Trotz sehr glatt erscheinender Schale zeigt diese unter der Lupe eine Menge deutlicher Poren zwischen vielen zum Teil dunkel ausgefüllten Grübchen und damit das ungewöhnliche Korn wie bei *Hippolais, Nesillas, Phragamaticola* und *Pycnoptilus.* Die Schale ist auffallend dünn (Rg = 4,5%) und scheint weiß bis trübrahmfarben durch. Auch die Grundfärbung ist eigenartig, ein helles bis mitteldunkles Lederbraun oder Graubraun, das an Schokolade oder an überreife Eicheln erinnert und oft von unten nach oben an Intensität zunimmt. Am breiten Ende befindet sich bei manchen Stücken ein mehr oder weniger verwaschener Kranz aus dichten kleinen Fleckchen und Kritzeln derselben, nur dunkleren Farben, der bei anderen durch eine tiefere Tönung oder ungleichmäßige Wölkung des Grundes ersetzt wird. Gelegentlich kommt eine recht helle, fast weißliche Varietät oder eine mit schiefergrauem Hauch und stärker ausgeprägtem dunklen Kranz vor, die dadurch dem durch viel helleren Grund abweichenden Färbungstyp bei den folgenden Arten ähnlich wird. Will man die Eier von *S. citreogularis* in eine oologische Gruppe einreihen,

so kommen nur *Hylacola, Pyrrholaemus* und *Pycnoptilus* als vom gleichen Charakter in Betracht. — Von dem bei verschiedenen Beschreibern erwähnten Purpurton bekommt man in den Sammlungen höchstens einen Hauch zu sehen.

Die anderen *Sericornis*-Arten (auch *nouhuysi*?) haben mit *S. citreogularis* die auffallend dünne Schale (jedenfalls *frontalis*, *humilis* und *magnirostris*), das Korn und die durchscheinende Farbe gemein, sehen aber zum Teil sehr viel anders aus, haben auch weniger Glanz.

Sericornis beccarii minimus. Nach H. L. White (in Mathews, The birds of Australia 10, London 1922, S. 18) hell rötlichbraun mit einer Zone wolkiger hellbrauner Flecke am stumpfen Ende, dem spitzen Pol zu ungezeichnet. — k = 1,25.

Sericornis frontalis laevigaster. Nach Cayley blaßbraun mit purpurbrauner Fleckenzone am stumpfen Ende. Nach Nehrkorns Eiern auf graurötlichem Grund mit einem Kranz von zarten, graubraunen Fleckchen. (Aber vielleicht gehören diese Eier nicht hierher, da die Art am Kap York nicht vorkommt. Daher steht ein Fragezeichen in der Liste; für *S. beccarii minimus* scheint das Ei zu groß zu sein. Hrsg.) Langgestreckte Eigestalt (k = 1,50).

Sericornis frontalis frontalis und *longirostris*. Steinfarben, aber auch mit dunklerem, *S. citreogularis* näher kommendem Grund. Manchmal hell purpurbraun oder rosagrau, wie weinrötlich überflogen, mit lockeren, weit verbreiteten, vorwiegend sehr feinen Frickeln und Fleckchen derselben, aber dunkleren Farbe, auch kastanienbraun. Dazwischen oft in verschiedener Richtung sich hinziehende zarteste Kritzel und kurze Linien überall, am spitzen Ende wenig, am stumpfen viele, dort auch einige gröbere Flecke. Kräftiger und besonders dunkel gezeichnete Stücke klingen an helle, schwach gezeichnete der australischen *Pomatostomus* an, deren kritzeliger Zeichnung aber der rötliche Ton im Braun fehlt. Meist fließt die Zeichnung im Polbereich zu einer dunklen wolkigen Fläche zusammen. — k = 1,35.

Sericornis frontalis osculans. Wie vorige. — k = 1,26.

Sericornis frontalis mellori (*ashbyi*), *maculatus* und *balstoni*. Weißlicher Grund, ein wenig grau oder bräunlichrosa gehaucht. Darauf winzige purpurbraune Frickel und Fleckchen, auch dunkelgraue (Serventy & Whittell 1967: graulila), hauptsächlich (oder nach Serventy & Whittell ausschließlich) am breiteren Ende, zuweilen ersetzt durch ein unbestimmtes dunkles Band. — k = 1,38.

Sericornis humilis. Wie eine größere Ausgabe dunkler *frontalis*-Eier. Mitteldunkel rötlichschokoladenbraun mit oben zahlreicheren, auch gröberen und unregelmäßig geformten, zum Teil wie zerrissenen Flecken im verdunkelten Ton der Grundfärbung. Manche haben mehr weißlichen Grund, blaß nelkenrötlich oder rosabräunlich gehaucht, mit purpurbraunen Spritzern, Kritzeln und Stricheln, die nur die eigentliche Spitze frei lassen und dichter am stumpfen Ende stehen, aber anscheinend weniger häufig einen deutlichen Kranz bilden. Trübweiß durchscheinend und auffallend dünnschalig. — k = 1,40.

Sericornis magnirostris magnirostris. Gesamteindruck ähnlich *S. frontalis.* Glanz mäßiger, Gestalt weniger zugespitzt als bei *S. citreogularis,* zu kürzerer, mehr elliptischer Form neigend (k = 1,31). Grundfärbung weißlich, kaum merklich grau oder purpurbräunlich gehaucht. Nahe dem stumpfen Pol ein dunkler Ring aus sehr feinen, tief purpurbraunen und grauen Pünktchen, Frickeln und Fleckchen, die sich weiterhin schnell verlieren, aber gelegentlich mit einzelnen fast schwarzen mischen, zuweilen auch etwas gleichmäßiger verteilt stehen. Auf einem Exemplar im Britischen Museum verlaufen spinnwebartige Linienzüge und Wischer über die ganze Fläche.

Sericornis nouhuysi nouhuysi. Der weißliche Grund ist nach RAND (Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. 79, S. 473, 1942) blaß purpurbraun gehaucht und nur die stumpfe Eihälfte mit einer undeutlichen bräunlichschwarzen Fleckenkappe bedeckt; ein zweites Ei ist spärlicher gezeichnet. — k = 1,47.

Oreoscopus gutturalis. Nach CAYLEY reinweiß. Nach NORTH glänzend weiß oder glanzlos mit fast unsichtbaren, blassen und dunkleren purpurroten Punkten und Fleckchen, gelegentlich reicher purpurrot gefleckt. — k = 1,37.

Acanthornis magnus. Früher zu *Sericornis* gerechnet, wozu das Nest, nicht aber das Ei, paßt. Die Eier sind wie typische stark gefleckte von *Acanthiza.* Neigung zu etwas breitovaler Gestalt (k = 1,36). Auf weißem Grund stehen im oberen Eidrittel relativ große, nicht scharf begrenzte Flecke oder Blattern von hell rotbrauner oder kastanienbrauner Färbung, auch purpurbraune, ziemlich dicht nebeneinander. Zuweilen sind es mehr trübrote Frickel. Der übrige Teil der Oberfläche bleibt nahezu ungefleckt.

Acanthiza. Obwohl die Eier dieser Gattung durch Übergänge verbunden sind, lassen sie sich nach dem Charakter ihrer Zeichnung in zwei verschiedene Gruppen bringen:

1. Schwach gezeichnete Typen wie bei *Troglodytes troglodytes* tragen auf reinweißem Grund, der höchstens ganz leicht rosa oder fleischfarben gehaucht sein kann, fast nur im oberen Eidrittel spärliche winzige Punkte oder sehr zarte blasse Frickel in roten, auch mehr fuchsigen Tönen, dazwischen gelegentlich einige bleich lilagraue. Nicht selten sind sie beinahe unsichtbar, manchmal überhaupt nicht gefleckt, so besonders bei *A. chrysorrhoa,* bei der das in Victoria und nach SERVENTY & WHITTELL (Birds of Western Australia, Perth, 1967, S. 336) in SW-Australien die Regel ist, nicht aber bei dem einzigen Höhlenbrüter der Gattung, *A. uropygialis.* — Hierher gehören die in unserer Liste nicht mit einem Kreuz versehenen Arten, im einzelnen die ostaustralische *A. lineata,* die westaustralische *A. inornata,* die zentralaustralische *A. robustirostris,* die west- und zentralaustralische *A. iredalei* sowie die weit verbreiteten *A. uropygialis* und *A. chrysorrhoa.*

2. Derb gezeichnete Typen, ähnlich wie bei *Parus cristatus* und *Certhia brachydactyla,* in unserer Liste durch ein Kreuz (+) gekennzeichnet. Grundfärbung meist nicht ganz reinweiß, aber doch nur kaum merklich rahmgelb oder rötlich gehaucht mit Neigung zum völligen Ausblassen in den Sammlungen. Kleine Fleckchen, die überall sehr lose verteilt sind, dazu gröbere kurze und selbst flatschige, die

dicht am breiteren Ende, auch in Kranz- oder Kappenform, gehäuft stehen. Also ziemlich reich und grob gezeichnet. Fleckenfärbungen: rostbraun, kastanien- bis schokoladenbraun, oft in einem helleren neben einem dunkleren Ton. Lilagraue Unterflecke fehlen häufig oder sind ganz verloschen. Nach Ramsay (bei Campbell, S. 240) sind die ersten Gelege junger Vögel bei *A. reguloides* ungefleckt weiß, die späteren immer gut gezeichnet. Im einzelnen gehören hierher die ostaustralischen Arten *A. nana* und *A. ewingi*, die *A. iredalei* (siehe unter 1.) nahestehende *A. reguloides* sowie die meisten Rassen von *A. pusilla*, nicht aber die mittelwest-australischen.

Allen *Acanthiza*-Arten gemeinsam sind die, besonders bei den hellsten Eiern, zur Längsstreckung neigende Gestalt [k = 1,30—1,39, bei *A. nana* 1,38 und 1,47, bei *A. lineata* 1,39 und 1,55, bei *A. robustirostris* 1,42, bei *A. chrysorrhoa* 1,41 und 1,42, bei *A. iredalei hedleyi* würden die nicht übernommenen, recht kleinen Maße von Serventy & Whittell (1967) mit 14,0 × 10,0 mm für k = 1,40 ergeben.], die Zusammendrängung der hauptsächlichen Zeichnung am dickeren Ende, der geringe Glanz und das Weiß im durchscheinenden Licht. (Taf. 9, Fig. 6.)

Aphelocephala leucopsis castaneiventris. Rosaweiß mit reichlichen rötlich-braunen und purpurgrauen Flecken und Blattern, die am stumpferen Ende eine breite dunkle Zone bilden, glatt und glänzend. Nach Mathews (Birds of Australia 11, London, 1923, S. 31). — k = 1,33.

Aphelocephala leucopsis leucopsis (und *pallida?*) (= *Xerophila*). Manche in der Sammlung Domeier erinnern an helle, braun gefleckte Eier von *Passer montanus*. Nehrkorns Stücke sind weiß mit meist verwischten grauen und graubraunen Flecken, die ziemlich dicht stehen. Fünf Exemplare im Museum Dresden tragen den Charakter locker gefrickelter amerikanischer *Troglodytes*-Eier, wenn man sich deren rote Flecke hellbraun und purpurbraun denkt. Der weiße Grund ist zuweilen bräunlich oder rosa gehaucht, und der Farbton der Frickel kann auch dunkel holzbraun oder schokoladenbraun sein, hell und dunkel übereinander. Neben gelegentlicher Kranzbildung am stumpfen Ende mit sonst nur vereinzelten Punkten und Spritzern kommt auch fast völlige Bedeckung des Grundes durch verwischte Zeichnung vor. Gestalt mäßig zugespitzt oval (k = 1,34). Glanz gering. Mein einziges *leucopsis*-Ei ist auf bräunlichweißem Grund überall mit nicht sehr eng stehenden hell- und dunkel lehmfarbenen, kleinen Fleckchen besät, die nach dem stumpfen Ende hin dichter und gröber werden. Dort fließen sie zu einem kappenartigen Kranz grober, dunkel nußbaumbrauner und braun-grauer Flecke zusammen. Fast glanzlose, feinkörnige Schale, Poren schwer zu sehen.

Aphelocephala leucopsis whitei. White (Emu 15, S. 36, 1915) fand die Eier bauchig oval (k = 1,33), glatt und glänzend, hell gelbbräunlichweiß, überall, besonders in einer Zone am stumpfen Ende dunkelumberfarben in der Ober- und purpurgrau in der Unterfleckung.

Aphelocephala nigricincta. North und Campbell nennen die Eier hellbräunlich-weiß und die Fleckung nicht so betont wie bei *leucopsis*, sondern mehr überall leichthin gewischt. Diese Spritzer sind umberbraun und grau. Serventy & Whittell (1967, S. 342) können die Eier nicht von denen der vorigen Art unter-

scheiden, die ihre ebenfalls überdachten Nester im Gegensatz zu *nigricincta* nicht frei in Büsche, sondern in Baum- und andere Höhlen stellt. — k = 1,31.

Smicrornis brevirostris flavescens. Nach LE SOUËF (1903) hell rosabraun mit einigen feinen Flecken dunklerer Färbung, die am stumpfen Ende in einen Kranz zusammenfließen. Sie sind nach anderen Stücken (bei CAMPBELL) gelbbraun und hell purpurbraun auf weinrötlichem Grund, also ganz wie bei der Nominatform, vielleicht etwas deutlicher gefleckt und von etwas geringerer Größe. NEHRKORNS Stücke haben rosagrauen Grund mit losen zarten Punkten. — k = 1,37. (Taf. 9, Fig. 7.)

Smicrornis brevirostris brevirostris (und *mallee*?). Schmaloval (k = 1,38), leicht glänzend. Der Grund ist bräunlich oder graulich rahmfarben, oft nelkenrötlich gehaucht, besetzt mit wenigen dunklen Punkten da und dort oder mit gelbbraunen bis weinrötlichbraunen feinen Fleckchen in einer Zone oder Kappe am stumpfen Ende. Auch können schieferbraune winzige Frickel einen Kranz bilden, im übrigen aber lose verteilt sein. Charakteristisch erscheint ein rosafarbener oder unter dem Einfluß der grauen Unterflecke blaßvioletter Schimmer, der über den Eiern liegt, die stark variieren. Zuweilen besteht die Zeichnung nur in einer dunkelschiefergrauen Bestäubung des Polgebiets oder in spärlichen, fast unsichtbaren Pünktchen auf rosagrauem Grund. Das feinnarbige Korn ist wie bei *Hippolais*.

Smicrornis brevirostris occidentalis. Wie die Nominatform. — k = 1,50.

Gerygone. Die meisten Eier dieser Gattung neigen zu spitzovaler Gestalt, zeigen nur geringen (oder keinen) Glanz und sind in der Regel auf weißem Grund hauptsächlich am stumpfen Ende mit rotbraunen oder purpurbraunen, ziemlich zarten Flecken gedeckt, zwischen denen die wenigen dann und wann vorhandenen grauen Unterfleckchen kaum bemerkbar werden. Die durchscheinende Farbe ist weiß. Gesamteindruck ungefähr wie bei *Parus*, *Certhia* und *Sitta*.

Gerygone olivacea cinerascens? Fast nur nadelstichgroße rostbraune oder wenig dunkler braunrote Punkte lassen den Grund rosig getönt erscheinen. — k = 1,40. [Da die Art meines Wissens von der Astrolabe-Bai nicht nachgewiesen ist, steht ein Fragezeichen hinter dem Namen. Ob das Gelege von *G. palpebrosa wahnesi* (A. B. Meyer) stammt? Hrsg.]

Gerygone olivacea olivacea. Zuweilen blaß trübrosaweißer Grund, der jedoch ausbleicht. Ähnlich den Eiern von *Malurus cyaneus*. Die oft sehr feinen, mehr oder weniger dicht überall oder mehr oben stehenden Frickel können durch wenig zahlreiche kleine Fleckchen und Blattern ersetzt sein und eine mehr purpurbraune als rotbraune Zone bilden, die heller oder dunkler ist. Abwechslung bringen gelegentliche kastanienbraune zarte Spritzer oder Wischer nicht eben häufig. Andere Stücke wieder sind nur feinst punktiert. Immer aber bleibt auf diesen hellen Eiern die Zeichnung spärlich, wie in der ganzen Gattung, abgesehen von den erheblich dunkler und reicher gefleckten der Arten *G. magnirostris* und *G. chrysogaster*. Eigestalt etwas gestreckt (k = 1,40).

Gerygone palpebrosa wahnesi. Siehe bei *G. olivacea cinerascens* (S. 647).

Gerygone palpebrosa personata, johnstoni und *flavida*. Nach NORTH manchmal ungefleckt weiß oder mit nur wenigen rötlichbraunen Punkten. CAYLEY beschreibt die Eier als fleischfarbenweiß, nahezu überall bespritzt mit purpurbraunen bis roten Tüpfeln. NEHRKORN nordaustralische „wie *magnirostris*“, derselbe 1879 aber als lachsfarben mit mattrosafarbenen sowie hell- und dunkelbraunen Flecken in einem Kranz am stumpfen Ende. CAMPBELL berichtet von glänzenden, am stumpfen Ende ziemlich schwer geblatterten Eiern mit leuchtend rötlichkastanienbraunem Kranz aus übereinander liegenden hellen und dunklen Flecken, wobei nach der Abbildung auf der übrigen Oberfläche nur sporadische Punkte und zarte Strichel auftreten. — k = 1.37.

Gerygone magnirostris tenebrosa. Nach WHITE (Emu 15, S. 250, 1916) sind die Eier dieser von den übrigen Artgenossen ziemlich verschiedenen Unterart langoval (k = 1.55), glanzlos und weiß mit rötlichbraunen Punkten und Spritzern, die am stumpfen Ende dichter stehen.

Gerygone magnirostris cobana. Die von Stein auf Waigeu gesammelten Eier haben einen Rosa-Ton im Weiß der glanzlosen, breitovalen (k = 1.33) Schale und überall dünn verteilte karminrote Fleckchen, die am oberen Ende zu einer dichten Kappe zusammentreten. Demnach heller als bei der Nominatform (SCHÖNWETTER, Orn. Mon. ber. 42, S. 42, 1934).

Gerygone magnirostris affinis. NEHRKORNS Stücke haben feine helle und dunkle braune Fleckchen in Kranzform. Die meinen sind stumpfbreitoval (k = 1.28), überall leuchtend fuchsigrostbraun gepunktet und überdies mit einem Kranz aus zum Teil gröberen Fleckchen. Dadurch erhält der Grund einen rosigen Ton, wie auch bei NEHRKORN. Durchscheinende Farbe weiß. Zeichnungscharakter wie bei zart bekränzten *Certhia*, die Färbung aber lebhafter.

Gerygone magnirostris proxima und *mimikae*. Grund weiß, manchmal rosa überflogen. Überall sehr feine graue und dunkelbräunliche oder hellrote Punkte und Flecke neben undeutlichen lilarötlichen Unterflecken. Außerdem beschrieb RAND (Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. 79, S. 332, 1942) *mimikae*-Eier als rötlichweiß mit in einem Kranz am stumpfen Ende gehäuften, aber auch sonst vorhandenen braunen Fleckchen und Flatschen. — k = 1.36.

Gerygone magnirostris magnirostris. Viel dunklere Eier als bei den anderen *Gerygone*-Arten und -Rassen, abgesehen von der folgenden. Spitzoval (k = 1.40) und glanzlos. Grundfärbung weiß mit einem bleichen Ton der rosabraunen, oft recht dunklen weinrötlichbraunen Färbung der Flecke, die sehr dichte feine Punkte, aber auch kühnere Blattern sein können, wie denn die Zeichnung reicher als gewöhnlich ist. Zuweilen stehen einige lilarote oder violette Unterflecke dazwischen, aber unauffällig. Manchmal große dunkle Kappe oder breiter Kranz und nur verstreute Punkte im übrigen auf dem leicht getönten Grund.

Gerygone chrysogaster chrysogaster. Dunkle Eier wie bei *G. magnirostris magnirostris*. — k = 1.40.

Gerygone chloronota chloronota. Nach LE SOUËF (Emu 2, S. 145, 1903) weiß mit feinen, etwas länglichen, kleinen, rötlichbraunen Spritzern und Punkten.

die am stumpfen Ende vorherrschen und dort manchmal eine Zone bilden. (Nehrkorns Gelege aus Queensland muß falsch bestimmt sein; dort kommt die ähnliche *Gergygone m. magnirostris* vor, die aber dunklere Eier haben müßte. Hrsg.) — k = 1,42.

Gerygone flavolateralis flavolateralis. Gewöhnliche Eigestalt (k = 1,37), wechselnder Glanz. Nicht so dunkel, sonst aber ähnlich wie bei *G. m. magnirostris*, auch wie bei *G. olivacea* und *G. igata*. Grund also weiß bis rosa gehaucht, die am stumpfen Ende gehäuften Sprenkel rötlich- bis kastanienbraunpurpurn, oft in einer Zone. Manche im Charakter von Meiseneiern (*Parus*), andere gröber gezeichnet; dann klingen sie an Eier der kleinen *Sitta*-Arten an.

Gerygone igata mouki. Bei Cayley etwa wie *richmondi.*

Gerygone igata amalia. Nach H. L. White (in Mathews, Birds of Australia 8 London, 1920, S. 165) ist die Eigestalt lang bis bauchig oval (k = 1,42), die Färbung rötlichweiß, überall, besonders am stumpfen Ende, mit kleinen rötlichbraunen Flecken bedeckt.

Gerygone igata richmondi. Nach Cayley weiß bis rötlichweiß mit mehr oder weniger verteilten oder in einer Zone verdichteten feinen Frickeln, Flecken und Blattern, manchmal nur Punkten und Wischern von trüb- bis leuchtend roter oder rostbrauner Färbung in hellen und dunkleren, auch verloschen purpurnen Tönen. — k = 1,37.

Gerygone igata modesta. Oft rosaweiß, dicht bedeckt mit gelbrötlichen oder reiner roten winzigen Fleckchen auf der ganzen Fläche. Andere mit weißem Grund tragen spärlich verteilte, zerrissene und teilweise wieder zusammengeflossene Kritzel. — k = 1,33.

Gerygone igata igata. Gelegentlich ungefleckt weiß. Meist ziemlich gleichmäßig überall rostbraun und bleichlila zart bespritzt auf glanzlos weißem Grund oder in dunklerem Ton auf deutlich nelkenrötlich gehauchtem Grund. Andere Eier ähneln denen von *G. o. olivacea* oder schimmern blaßrosa infolge winziger rötlicher Tüpfelchen. Etwas längliche Gestalt (k = 1,42).

Gerygone albofrontata (= *Hapolorhynchus*). Oval (k = 1,35), leicht glänzend. Auf rosaweißem Grund ziemlich gleichmäßig überall hellbraun locker gefrickelt und zart gewölkt oder mit kleinen rötlichbraunen Blattern in einer Zone um das stumpfe Ende. — k = 1,38.

Gerygone fusca sulphurea. Nach Hoogerwerf (Hellebrekers & Hoogerwerf 1967, S. 118) weiß mit sehr kleinen, gut abgesetzten hell bis dunkel kastanienbraunen oder rötlichbraunen Punkten, die in einer Zone am stumpfen Ende verschmelzen und nur dort, wenn überhaupt, graue Unterflecke neben sich tragen. Auch gröbere, verstreute Zeichnung kommt in Verbindung mit undeutlicherer Zonenbildung vor. — k = 1,39.

Gerygone fusca broomei und *mastersi.* Nach Cayley (*broomei*, genannt „*levigaster*“, beschrieben von Le Souëf, Emu 2, S. 148, 1903) weiß, überspritzt mit

zahlreichen kleinen rötlichbraunen Fleckchen, besonders am stumpfen Ende. Nach NEHRKORN (*mastersi*) wie bei *G. i. igata*. — k = 1,32.

Gerygone fusca culicivora. Leicht glänzend. Die auf weißem bis leicht rosa gehauchtem Grund mäßig dichten Fleckchen, Spritzer und Blattern sind hell oder dunkler kastanienbraun bis purpurbraun, oben gehäuft. — k = 1,37.

Gerygone fusca cantator. Nach WEATHERILL (Emu 9, S. 27f., 1909) Grund blaß nelkenrötlich gehaucht und mit rötlichbraunen Fleckchen oder dunkelrotem Kranz gezeichnet. — k = 1,38. (Taf. 9, Fig. 8., Grund hier stark getönt.)

Finschia novaeseelandiae (= *Certhiparus*). Nach OLIVER blaß nelkenrötlich (pink) mit rötlichbraunen Fleckchen neben Blattern auf der ganzen Oberfläche und als Kranz am stumpfen Ende. Ein Ei im Britischen Museum erinnert an das unserer Zaungrasmücke (*Sylvia curruca*) und hat auf weißem Grund oben graue und hellolivbraune Flecke. Bei Nehrkorns Exemplar ist die kranzartige Zeichnung mehr graubraun und violett. Auch die Stücke im Museum Dresden zeigen hellviolettgraue und dunklere purpurne Flecke, wodurch sie an die Eier von *Thamnophilus* und *Tchagra* anklingen. Als ähnlich stark variabel bezeichnen auch FALLA, SIMPSON & TURBOTT (A field guide to the birds of New Zealand, London, 1966, S. 209) die Eier, die auch weißen oder rötlichweißen Grund haben und dicht braun auf weißem Grund gefleckt sein können. — k = 1,32. Das Ballnest in einer Astgabel und die Eier sprechen gegen eine Zugehörigkeit zu den Paridae, bei denen *Finschia* von NEHRKORN untergebracht ist.

Mohoua ochrocephala (= *Clitonyx*). Nach OLIVER ovoid bis elliptisch (k = 1,35), blaßgrau mit hellbraunen Fleckchen und Blattern überall, zuweilen als Band am breiteren Ende, oder nelkenrötlich mit blaßroten Tupfen auf der ganzen Fläche. NEHRKORN beschreibt seine Stücke als auf grauweißem bis fleischfarbenem Grund mit grauen oder violetten bis kupferfarbenen verwischten Flecken sehr dicht und gleichmäßig besetzt. Ich sah diese Eier teils hellolivbraun und grau, teils rot und grau *Pycnonotus*-artig verwaschen, zum Teil mit vielen roten Pünktchen dazwischen gezeichnet. Das Exemplar des Museums Dresden mit hellkupferfarbenen Wolken auf weißem Grund erinnert an *Anthornis* unter den Honigfressern, hat aber stumpfbreitovale Gestalt. Mehr wie kleine, sehr helle, blaß gefleckte *Lanius*-Eier erscheinen die Stücke des Wiener Museums mit ihrem gelblich- bis bräunlichweißen Grund, auf dem sich braune wolkige Kritzel über das ganze Ei verteilen oder als Kranz am breiteren Ende verdichten. Eins hat auch graue Strichel dazwischen, die ebenfalls verschwommen aussehen. Dunkle und scharf ausgeprägte Strichel fehlen. Merkwürdigerweise erwähnen FALLA u. a. (1966, S. 211) nichts von dieser großen Variabilität, sondern geben für diese zum Unterschied von der vorigen und der folgenden Art in Höhlen, aber wie die folgende in einem Napfnest brütende Gelbe Mohoua rötlichweißen Grund mit grober rötlichbrauner Fleckung an.

Mohoua albicilla (= *Certhiparus*). Nach OLIVER sind die Eier weiß oder nelkenrötlich mit blaßbraunen Flecken. Dagegen ähneln die im Naturhistorischen Museum Wien kräftig gezeichneten Eiern von *Erithacus rubecula* mit überall stehenden fuchsigen und fast unsichtbaren grauen Fleckchen auf fuchsigweißem

Grund. Auch weiße Eier mit rötlichbraunen und purpurnen Flecken und weiße mit nur geringer Andeutung von Flecken kommen bei diesen variablen Produkten nach FALLA u. a. (1966, S. 210) vor. Das spitzovale, glanzlose Exemplar des Zoologischen Museums Dresden erinnert an dunkelste *Campylorhynchus griseus*-Eier und läßt infolge seiner ganz dichten, gleichmäßig rötlichbraunen Wölkung fast nichts von der Grundfärbung erkennen. — k = 1,29.

Ashbyia lovensis. Dem Vogel entsprechend größer, sonst ähnlich den Eiern von *Epthianura.* Die rötlichbraunen Flecke stehen auf reinweißem Grund vor allem am stumpfen Ende, nach unten hin nur wenige (CAYLEY). S. A. WHITE (Emu 16, S. 166, 1917) findet die Eier rötlichweiß bis blaß fleischfarben, nach dem Ausblasen gelblichweiß, teils um den stumpfen Pol rötlichbraun gefleckt, teils sehr ähnlich *Melithreptus*-Eiern. Die Maße von WHITE (10,93 × 10,45 und ähnliche) können als zu klein oder verdruckt nicht in unsere Liste übernommen werden. (Auf Meliphagiden weist auch die Pinselzunge von *Ashbyia* und Epthianura, s. PARKER, Emu 73, S. 19 f., 1974.) — k = 1,33.

Epthianura crocea crocea (und *boweri*?) sowie *E. aurifrons.* Wie bei der folgenden Art. — k = 1,30 bzw. 1,33.

Epthianura albifrons albifrons (und *tasmanica*?). Wie alle Eier der Gattung oft von etwas kurzovaler Gestalt (k = 1,32), mit leichtem Glanz. Auf weißem oder zart rosa gehauchtem Grund vorwiegend im oberen Viertel locker stehende, schwärzlichpurpurbraune kleine und winzige Punkte, die scharf abgegrenzt, nur da und dort heller umrandet sind. Gelegentlich zarte, unregelmäßig gestaltete Tüpfel von mehr rötlichbrauner Färbung oder ein wenig größere Fleckchen, zuweilen auch einzelne lilarote oder lavendelgraue, die jedoch stark zurücktreten. Vorherrschend sind Eier mit reinweißem Grund und einer lockeren Zone schwärzlicher Punkte, ungewöhnlich solche mit weiterer Fleckenverteilung.

Epthianura tricolor. Wie die vorige Art. — k = 1,32.

Lamprolia victoriae victoriae. Auf rosafleischfarbenem, bald weißlicherem, bald mehr rötlichem Grund stehen fast gleichmäßig verteilt dunkel nelkenrötliche oder schön rotviolette bis hellbraune kleine Fleckchen und Punkte, welche an den Rändern verwaschen sind. Bei rötlichen *Anthus trivialis*-Eiern gibt es eine ähnliche Varietät. Das Ei im Britischen Museum ist langoval (k = 1,39), fast elliptisch und auf glanzlos rosaweißem Grund überall mäßig dicht mit kleinen und vorwiegend größeren, leicht verwischten lilaroten und blaßpurpurnen eckigen Flecken ohne bestimmte Gestalt gut gemischt besetzt.

Ein nach LAYARD (Ibis 1876, S. 149) ausgeblichenes, fast weißes Ei mit kleinen nelkenroten Flecken wurde wohl nicht gesammelt. Auch sind seine Maße nicht bekannt. — k = 1,33.

	A	B	g	d	G	Rg	
1 *Ramphocaenus melanurus rufiventris* (Bp.) (Sammlung Nehrkorn)	16,0	12,0	0,06	0,05	1,20	5,0%	SO-Mexico, Guatemala, Costa Rica, Panama
6 *Ramphocaenus melanurus trinitatis* Lesson 16,3–17,5×12,6–13,1 = 0,07 g (nach BELCHER, Ool. Rec. 12, S. 36–39, 1932; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	16,8	13,0	0,068	0,05	1,49	4,6%	Trinidad, NO- u. S-Venezuela, NW-Brasilien, O-Columbien u. O-Ecuador (Kreuger: 1/1, 1/2 Trinidad)
2 *Ramphocaenus melanurus albiventris* Scl. (nach Sammlung Schönwetter)	16,3	12,2	0,06	0,05	1,30	4,6%	Guayana (Surinam)
6 *Ramphocaenus melanurus austerus* Zimmer (nach PINTO 1953)	18,0	13,0	—	—	1,62	—	O-Pará u. N-Maranhão (O-Brasilien) (Eier aus Pará)
4 *Ramphocaenus melanurus melanurus* V. 15,0–16,3×11,3–12,0 = 0,06 g	15,7	11,8	0,06 (siehe	0,05 Text)	1,15	5,2%	O-Brasilien (Pernambuco bis São Paulo)
58 *Polioptila caerulea caerulea* (L.) 14,2–15,6×10,7–13,0 = 0,050–0,057 g	14,6	11,3	0,055	0,055	0,98	5,6%	New York bis O-Nebraska, Golfküste, Florida
45 *Polioptila caerulea amoenissima* Grinnell 13,5–16,2×10,7–12,0 = 0,048–0,055 g (nach BENT 1949; 5 n. R. KREUGER, briefl.)	14,3	11,4	0,050	0,054	0,95	5,3%	Californien, S-Nevada bis Colorado u. N-Mexico (Kreuger: c/5 aus Arizona)
32 *Polioptila caerulea obscura* Ridgway 12,9–15,6×10,6–11,9 (nach BENT 1949)	14,5	11,2	—	—	0,95	—	Südlichstes Niedercalifornien
44 *Polioptila melanura californica* Brewster 12,9–15,1×10,6–12,0 = 0,049–0,051 g (nach BENT 1949 u. THOMPSON; 4 nach R. KREUGER, briefl.)	14,4	11,5	0,050	0,053	0,98	5,2%	S-Californien bis NW-Niedercalifornien (Kreuger: c/4 aus San Pasqual, San Diego Co., Californien)
40 *Polioptila melanura melanura* Lawrence 12,2–15,2×10,6–11,5 (nach BENT 1949)	14,1	11,1	—	—	0,90	—	SO-Californien, Texas (Rio Grande-Tal) bis Mexico (Tamaulipas, Nuevo Leon) [= *plumbea* (Baird)]

	A	B	g	d	G	Rg	
9 *Polioptila melanura margaritae* Ridgw. 14,8–15,5×11,0–11,9 (nach BENT 1949)	15,2	11,5	—	—	1,06	—	Südlichstes Niedercalifornien [= *abbreviata* Grinnell)]
3 *Polioptila lembeyei* (Gundlach) 13,5–15,0×10,5–12,0 (nach GUNDLACH, Journ. f. Orn. 20, S. 410, 1872, u. NEHRKORN)	14,1	11,3	—	—	0,95	—	O-Cuba
5 *Polioptila albiloris albiventris* Lawrence 13,2–15,2×10,7–12,7 (CAT. BRIT MUS.)	14,2	11,7	—	—	1,00	—	Yucatan
7 *Polioptila albiloris albiloris* Sclater & Salvin 13,2–15,5×10,7–12,7 =0,055–0,065 g	15,0	11,5	0,060	0,059	1,05	5,7%	Guatemala u. Honduras
2 *Polioptila plumbea superciliaris* Lawrence (nach NEHRKORN)			(wie *c. caerulea*)				SO-Mexico bis Panama [bei NEHRKORN fälschlich *P. bilineata* (Bp.)]
5 *Polioptila plumbea bilineata* (Bp.) 13,7–14,9×11,6–12,2 (nach MARCHANT, Ibis 102, S. 381, 1960)	14,3	11,9	—	—	1,05	—	W-Columbien bis NW-Peru (MARCHANT: c/2–c/4, D_{30} = c/3,23, W-Ecuador)
2 *Polioptila plumbea plumbiceps* Lawrence (nach NEHRKORN)			(wie *caerulea*)				NO-Columbien, Venezuela (bei NEHRKORN: *sclateri* Sharpe)
2 *Polioptila plumbea atricapilla* (Sws.) 16,0×12,0–12,7 (nach VON IHERING)	16,0	12,3	—	—	1,28	—	Maranhão, Bahia [= *leucogastra* (Wied)]
12 *Polioptila dumicola dumicola* (Vieillot) 14,0–16,5×10,4–12,5 =0,050–0,073 g (nach CAT. BRIT. MUS., Mus. Wien, HARTERT/VENTURI 1909, DINELLI 1922, SMYTH 1928)	15,1	11,3	0,058	0,058	1,02	5,7%	SW-Mato Grosso, Sta. Catarina, Rio Grande do Sul, Uruguay, N-Argentinien, Paraguay, Bolivien
57 *Tesia cyaniventer* Hodgson 16,8–19,1×12,0–13,6 = 0,065–0,085 g	17,4	12,9	0,075	0,059	1,55	4,8%	Garhwal, Nepal, Sikkim, Assam, SO-Tibet, Chin- u. Kachin Berge (= *Oligura*)

	A	B	g	d	G	Rg	
29 *Tesia superciliaris* (Bp.) 17,2–20,8×13,5–15,8 = 0,09–0,11 g (nach HOOGERWERF; HELLEBREKERS & HOOGERWERF 1967)	18,9	14,4	0,094	0,060	2,05	4,6%	Java
18 *Oligura castaneocoronata castaneocoronata* (Burton) 16,8–18,5×12,4–13,9 = 0,070–0,085 g	17,4	12,9	0,078	0,061	1,55	5,0%	Himalaja (N-Pandschab bis O-Assam), Khasia-, Naga- u. Cachar Berge (auch zu *Tesia* gestellt)
12 *Urosphena squameiceps* (Swinhoe) 14,5–17,4×12,4–14,0 = 0,07–0,09 g	16,6	13,0	0,080	0,065	1,40	5,6%	Ussuriland, (O-Mandschurei?) Korea, Japan (auch zu *Cettia* gestellt)
45 *Urosphena pallidipes pallidipes* (Blanf.) 16,0–18,2×12,4–14,0 = 0,07–0,09 g (nach BAKER; 5 n. R. KREUGER, briefl.)	17,1	13,1	0,077	0,059	1,50	5,1%	Sikkim bis O-Assam, Chin- u. Kachin Berge, Burma, südw. bis Manipur (Kreuger: Khasia Berge u. Sikkim; 1/2 + 1 *Cuculus p. poliocephalus*)
8 *Urosphena pallidipes osmastoni* (Hart.) 16,2–17,8×13,4–14,0 (nach BAKER 1932)	17,0	13,6	—	—	1,64	—	Insel Süd-Andaman (auch zu *Cettia* gestellt; bei BAKER: *Horornis, Homochlamys*)
19 *Cettia diphone borealis* (Campbell) 17,2–21,2×14,0–15,3 = 0,09–0,12 g	19,2	15,0	0,110	0,065	2,20	5,0%	S-Ussuriland, Insel Askold, Korea, O- u. S-Mandschurei (= *Horeites*)
5 *Cettia diphone sakhalinensis* (Yamashina) 16,5–17,8×13,0–14,0 (nach NETSCHAEW 1969, S. 174)	17,2	13,6	—	—	1,66	—	Sachalin u. Südl. Kurilen (bei NETSCHAEW: *Horeites diphone viridis* Portenko)
45 *Cettia diphone cantans* (Temm. & Schl.) 16,7–21,2×12,8–15,3 = 0,072–0,110 g (5 Eier n. R. KREUGER, briefl.)	18,4	14,0	0,093	0,063	1,84	5,1%	Japan (Hokkaido bis Kiuschiu, Tsuschima, Sieben Inseln von Izu außer südlichster (Kreuger: Fudschijama)

	A	B	g	d	G	Rg	
7 *Cettia diphone diphone* (Kittl.) 15,8—17,2×12,5—13,7 (nach Hartert, Nehrkorn u. Cat. Brit. Mus.)	16,4	13,0	—	—	1,42	—	Südlichste Insel der Izu Gruppe, Vulkan Insel, Insel Bonin
60 *Cettia diphone canturians* (Swinhoe) 17,8—21,8×14,5—15,5 (nach La Touche, Baker u. Cat. Brit. Mus.)	19,8	14,7	—	—	2,15	—	O-China (Jangtse bis Tsinling Berge in Schensi) (auch = *Horeites*)
54 *Cettia fortipes pallidus* (Brooks) 16,4—18,9×12,4—13,7 (nach Baker)	17,4	13,1	—	—	1,54	—	Kaschmir, Murree-Gebiet in Pakistan
50 *Cettia fortipes fortipes* (Hodgson) 16,2—18,5×12,2—14,0 = 0,068—0,085 g	17,2	13,2	0,078	0,060	1,54	5,1%	Himalaja von Garhwal bis Assam; SO-Tibet; Chin- u. Kachingebirge, Schan Staaten in Burma (bei Nehrkorn: *Horornis*; = *Horeites*; = *Homochlamys*)
5 *Cettia fortipes davidiana* (Verr.) 17,0—18,3×12,7—13,5 = 0,07—0,09 g	17,6	13,1	0,080	0,060	1,54	5,2%	S-Kansu, Tsinling Berge, Szetschwan (Tatsien-lu), NW-Fukien bis N-Laos u. Tonkin
6 *Cettia fortipes robustipes* (Swinhoe) 17,5×13,0 bis 19,0×13,7 (nach Yamashina 1938)	18,4	13,4	—	—	1,68	—	Taiwan (= *Horeites*)
80 *Cettia fortipes vulcania* (Blyth) 17,5—20,3×12,8—14,3 = 0,082—0,097 g (nach Hoogerwerf; Hellebrekers & Hoogerwerf 1967)	19,5	13,4	0,088	0,059	1,81	4,9%	Java, Bali, Lombok [= *Horeites*; *H. montana* (Horsf.) bei Nehrkorn ist synonym]
x+4 *Cettia major major* (Horsf. & Moore) 16,4—18,3×13,0—13,9 = 0,08 g (nach Baker; 4 nach R. Kreuger, briefl.)	17,7	13,6	0,078	0,056	1,69	5,0%	Garhwal, Kumaon, Nepal, Sikkim, Bhutan, SO-Tibet, Yünnan, Szetschwan (= *Horeites*) (Kreuger: c/4 von Garhwal)
8 *Cettia flavolivacea flavolivacea* (Hodgson) 16,0—18,5×12,4—13,7 = 0,075—0,095 g	17,3	13,0	0,085	0,066	1,50	5,7%	Himalaja (Garhwal bis Sikkim, Bhutan, SO-Tibet) u. W-Assam, N vom Brahmaputra (= *Neornis*; = *Horeites*)

	A	B	g	d	G	Rg	
x+4 *Cettia flavolivacea intricata* (Hartert)? 16,1—18,0×11,8—13,0 (nach BAKER)	17,0	12,4	— (siehe Text)	—	1,34	—	NO-Burma (Bhamo), Tsinling Berge in Schensi (Eier von NO-Burma)
20 *Cettia acanthizoides brunnescens* (Hume) 15,0—18,3×12,0—13,2 (nach BAKER)	17,0	12,8	—	—	1,44	—	Nepal, Sikkim bis O-Assam, Manipur u. Lushai Berge
1 *Cettia acanthizoides acanthizoides* (Verr.) (CAT. BRIT. MUS., LA TOUCHE)	16,5	12,7	—	—	1,36	—	N-Yünnan, Sikang, Szetschwan, N-Fukien, Tsinling Berge
10 *Cettia acanthizoides concolor* (Ogilvie-Grant) 15,2×12,3 bis 18,2×12,5 (nach YAMASHINA 1938)	16,7	12,4	—	—	1,30	—	Taiwan (= *Horeites*)
30 *Cettia brunnifrons brunnifrons* (Hodgs.) 16,4—19,0×12,0—13,5 (nach OSMASTON u. BAKER)	17,9	13,0	—	—	1,58	—	Himalaja von Kumaon O bis N-Yünnan, SO-Tibet, N-Burma (= *Horeites*)
178 *Cettia cetti cetti* (Marm.) u. *orientalis* Tristram 16,5—19,8×12,5—14,5 = 0,09—0,12 g (28 Eier nach HÜE & ETCHÉCOPAR 1970, S. 661, bzw. ETCHÉCOPAR & HÜE, Les oiseaux du Nord de l'Afrique, Paris, 1964, S. 450)	18,0	13,9	0,095	0,066	1,80	5,3%	S-Europa: Spanien, größter Teil Frankreichs, wo in Ausbreitung nach N, Korsika, Sardinien, Kreta bis Poltawa (Ukraine) u. Krim *orientalis:* Kleinasien bis Transkaukasien, N-Iran, Irak
3 *Cettia cetti salvatoris* Jordans 17,6—18,7×14,3—14,6 (nach JOURDAIN, Munn leg., Beitr. Fortpfl. biol. Vögel 3, S. 80, 1927)	18,1	14,5	—	—	1,95	—	Balearen (Mallorca)
52 *Cettia cetti albiventris* Sewertzow 17,2—20,0×13,9—15,6 (nach WOROBIEW u. JOURDAIN)	18,7	14,5	—	—	2,02	—	Untere Wolga, S-Ural, Kirgisensteppe bis Turkestan, N-Afghanistan, Mittel- u. O-Iran (= *cettioides* Hume)
4 *Psamathia annae* Finsch & Hartl. (nach FINSCH, NEHRKORN u. Mus. Hamburg)	21,8	14,2	—	—	2,25	—	Palau Inseln

	A	B	g	d	G	Rg	
2 *Bradypterus baboecala centralis* Neumann 17,6×13,7; 18,3×13,7 (n. SERLE 1950)	18,0	13,7	—	—	1,76	—	SO-Nigeria, S-Kamerun, Uelle-Gebiet bis Ruanda u. NW-Tanganjika (Eier von Kumba, Kamerun)
— *Bradypterus baboecala elgonensis* Mad. (nach PRAED & GRANT 1955)	~ 19,0	~ 14,0	—	—	~ 1,92	—	Vom Tschadsee bis Berg Kenia-Gegend
5 *Bradypterus baboecala baboecala* (V.) 19,0—20,6×13,4—14,4 (nach ROBERTS 1957)	19,7	14,0	—	—	2,00	—	S-Afrika, nordwärts bis S-Rhodesien u. Natal
2 *Bradypterus cinnamomeus cinnamomeus* (Rüppell) 20,5×15,6; 20,9×15,3 (nach DE BOURNONVILLE, briefl. 1973)	20,7	15,5	—	—	2,55	—	Abessinien bis Mittel-Kenia u, NO-Kongo (Eier von S-Kinangop, Kenia)
x | 2 *Bradypterus cinnamomeus nyassae* Shelley 22,0×15,5 (nach BELCHER); 20,7×16,3; 19,3×16,3 (nach BENSON & PITMAN 1966)	21,0	15,9	—	—	2,74	—	Mittel-Tanganjika u. S-Kongo bis N-Rhodesien (Eier vom Niassaland)
2 *Bradypterus victorini* Sundevall 21,0×15,0; 20,8×15,3 (nach ROBERTS 1957)	20,9	15,3	—	—	2,50	—	SW-Kapland
4 *Bradypterus barratti manengubae* Serle 20,3—20,9×15,2—16,1 (nach EISENTRAUT)	20,6	15,7		—	2,54		W-Kamerun: Manenguba Berge
— *Bradypterus barratti usambarae* Rchw. (nach PRAED & GRANT 1963)	~ 19,5	~ 15,0	—	—	~ 2,28	—	SO-Kenia bis N-Niassaland u. O-N-Rhodesien (bei PRAED & GRANT: *Sathrocercus mariae usambarae*)
2 *Bradypterus barratti granti* Benson 21,6×16,3; 21,1×16,8 (nach DE BOURNONVILLE, briefl.)	21,4	16,6	—	—	2,85	—	Niassaland von Vipya südw., Chiperone Berge in Port. O-Afrika (1/2 von Mlanje)

	A	B	g	d	G	Rg	
2 *Bradypterus barratti priesti* Benson (nach ROBERTS 1957)	20,0	15,3	—	—	2,40	—	O-S-Rhodesien u. angrenzendes Port. O-Afrika
50 *Bradypterus thoracicus kashmirensis* (Suschkin) u. *thoracicus* (Blyth) 17,0—19,5×12,8—14,5 = 0,08—0,12 g	18,4	13,9	0,100	0,068	1,82	5,5%	*kashmirensis:* Himalaja von Kaschmir bis Kumaon *thoracicus:* Nepal bis Assam, S-Tibet, SW-Sikang
10 *Bradypterus thoracicus przevalskii* (Suschkin) 16,6—18,6×12,5—14,4 = 0,090—0,115 g (nach SCHÖNWETTER in: STRESEMANN u. a., 1937)	17,9	13,7	0,100	0,071	1,73	5,8%	Tsinling Berge in Schensi, O-Nanschan, Kansu bis Szetschwan u. N-Yünnan (= *Tribura*) (Eier von Kansu)
20 *Bradypterus thoracicus suschkini* (Stegmann) 16,7—19,5×11,5—13,7 (nach TACZANOWSKI 1891)	18,4	13,1	—	—	1,66	—	S von O-Sibirien bis in das Baikal-Gebiet (= *Tribura*)
35 *Bradypterus major major* (Brooks) 17,3—19,3×13,1—15,0 (nach BAKER)	18,3	14,2	—	—	1,88	—	Kaschmir, Ladak, Garhwal (= *Tribura*)
5 *Bradypterus tacsanowskius tacsanowskius* (Swinhoe) 17,4—18,5×14,0 (nach TACZANOWSKI 1891)	18,0	14,0	—	—	1,80	—	Von Krasnojarsk durch S-Sibirien bis Transbaikalien u. Ussuriland (= *Tribura*)
4 *Bradypterus tacsanowskius netrix* (Stresemann) 17,2—17,8×12,9—13,3 = 0,080—0,085 g	17,6	13,1	0,083	0,063	1,54	5,4%	N-Kansu (Sining-Gebiet) bis N-Szetschwan (bei VAURIE syn. *tacsanowskius*) (Eier aus N-Kansu)
200 *Bradypterus luteoventris luteoventris* (Hodgson) 16,9—19,9×13,5—15,2 = 0,09—0,12 g	18,2	14,3	0,105	0,070	1,92	5,5%	Nepal bis Assam, Chin Berge (W-Burma), SO-Sikang, Yünnan, N-Tonkin (= Annam) [= *Tribura mandelli* (Brooks)]
4 *Bradypterus seebohmi melanorhynchus* (Rickett) 19,0—20,0×14,0—15,0 (nach YAMASHINA & YAMADA 1937)	19,4	14,5	—	—	2,08	—	Taiwan (bei YAMASHINA 1938 u. HACHISUKA & UDAGAWA 1951: *Tribura luteoventris* subsp.)

	A	B	g	d	G	Rg	
7 *Bradypterus palliseri* (Blyth) 21,1—22,4×16,0—16,7 = 0,14—0,16 g (nach BAKER; 2 nach R. KREUGER, briefl.)	22,0	16,2	0,148	0,072	2,97	5,0%	Ceylon (= *Elaphrornis*; = *Tribura*) (Kreuger: c/2 von Walgumpala)
— *Rhopophilus pekinensis pekinensis* (Swinhoe) 18,5—21,5×13,3—15,7 (nach LA TOUCHE)	20,0	14,5	—	—	2,15	—	S-Mandschurei, Korea?, nördl. China südw. bis Schensi, SO-Mongolei
2 *Rhopophilus pekinensis albosuperciliaris* Hume & Henderson 18,2×14,7 = 0,112 g; 19,5×15,0 = 0,113 g (nach SILLEM, Org. Club Nederl. Vogelk. 7, S. 30, 1934; DE VRIES)	18,8	14,8	0,112	0,070	2,10	5,3%	O-Turkestan (Tarim-Becken von Yarkand ostwärts, Lob-nor, Zaidam)
10 *Schoenicola platyura platyura* (Jerdon) 19,0—20,0×14,1—15,3 (nach BAKER)	19,4	14,8	—	—	2,15	—	SW-Indien von Belgaum südwärts bis Kerala
2 *Schoenicola platyura alexinae* (Heuglin) 18,0—18,5×12,5—13,7 (nach BENSON 1940)	18,3	13,1	—	—	1,81	—	Sierra Leone bis Abessinien, Kenia, Tanganjika, N-Niassaland, N-Rhodesien, S-Kongo, N-Angola
27 *Locustella fasciolata* (Gray) 20,3—25,0×15,2—17,6 = 0,16—0,19 g (n. KURODA, (KOBAYASHI, Tori 7, 1932) in HARTERT-STEINBACHER 1934; 4 n. R. KREUGER, briefl.)	22,0	16,5	0,165	0,078	3,10	5,5%	O-Sibirien vom Ob (Nowosibirsk) bis Sachalin, Kurilen, Hokkaido, Ussuriland, Korea, N-Mandschurei (Kreuger: 1/4 Hokkaido)
177 *Locustella luscinioides luscinioides* (Savi) 17,5—21,5×13,6—15,4 = 0,10—0,14 g	19,5	14,4	0,116	0,071	2,08	5,5%	Holland, Mitteleuropa, Polen bis Wolga, S bis Spanien, Algerien, Kreta, Rumänien
3 *Locustella luscinioides fusca* Sewertzow 18,5—19,3×13,5—14,1 (nach SCHNITNIKOW, Die Vögel von Ssemirjetschja, Moskau, 1949, S. 496, russisch)	18,8	13,8	—	—	1,88	—	Kirgisensteppe bis Saissan-nor u. Tianschan (Eier von Semiretschje)

	A	B	g	d	G	Rg	
125 *Locustella fluviatilis* (Wolf) 18,0—22,3 × 14,0—16,8 = 0,11—0,15 g	20,3	15,1	0,127	0,073	2,36	5,2%	Mecklenburg, Thüringen, Bayern, O-Österreich, Ungarn, N-Jugoslawien (Save), ostw. durch Polen, SO-Finnland, Onegasee, Ural u. SW-Sibirien
4 *Locustella certhiola sparsimstriata* Meise 17,8—18,5 × 13,2—13,6 = 0,09—0,10 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	18,1	13,4	0,092	0,065	1,73	5,6%	Sibirien S von etwa 60° n. Br. vom Irtysch bis Transbaikalien, Ober-Amur, N-Zentral-Mongolei (Kreuger: c/4 vom Jenissei)
34 *Locustella certhiola certhiola* (Pallas) 18,3—19,7 × 13,2—14,5 = 0,09—0,12 g	18,8	13,8	0,105	0,071	1,82	5,7%	Amurland (außer N u. äußerstem W) Ussuri-Gebiet, Mandschurei (S bis N-Hopeh?) (syn.: *minor* David & Oustalet)
10 *Locustella ochotensis ochotensis* (Midd.) 19,0—21,4 × 14,2—14,8 (nach TACZANOWKI 1891 u. KURODA in: HARTERT-STEINBACHER)	20,2	14,5	—	—	2,20	—	Kamtschatka, Kommandeur Inseln, Küste des Ochotskischen Meeres, Sachalin, Kurilen (ob Unterart von *certhiola*?)
44 *Locustella ochotensis pleskei* Tacz. 19,2—23,0 × 14,5—16,2 = 0,13—0,14 g [nach ISHIZAWA (Tori 8, S. 67—71, 1933), s. KURODA in: HARTERT-STEINBACHER, YAMASHINA 1938; 4 n. R. KREUGER, briefl.]	21,0	15,5	0,136	0,081	2,61	5,4%	Kiuschiu, Sieben Inseln von Izu, Korea (Kreuger: 1/4 von Miyahejima, Sieben Inseln von Izu)
331 *Locustella naevia naevia* (Bodd.) 16,1—20,3 × 12,5—14,8 = 0,08—0,12 g (zum Teil nach VERHEYEN 1967, S. 239)	17,8	13,6	0,102	0,073	1,73	5,9%	S-Finnland, Onegasee u. Wologda (N-Rußland), südwestwärts bis SO-Schweden, Mitteleuropa, England, südwärts bis N-Südeuropa u. zur Krim
20 *Locustella naevia straminea* (Sewertzow) 16,9—19,0 × 12,7—14,3 = 0,090—0,125 g	17,9	13,6	0,100	0,072	1,70	5,9%	Ural bis Altai, Transkaspien, Turkestan

	A	B	g	d	G	Rg	
60 *Locustella lanceolata* (Temminck) 16,4—18,6×12,8—14,2 = 0,08—0,11 g (zum Teil n. KOBAYASHI, Tori 7, 1931, u. Tori 8, S. 10—21, 1933)	17,6	13,3	0,090	0,067	1,60	5,6%	Von Gebieten westl. des Urals O durch Sibirien bis Kamtschatka, Hokkaido, Ussuriland, Korea, Mandschurei, Amurland
90 *Lusciniola melanopogon melanopogon* (Temminck) 16,3—19,0×12,3—14,0 = 0,078—0,095 g	18,0	13,2	0,085	0,062	1,60	5,3%	S- u. O-Spanien, Balearen, S-Frankreich, Italien, Dalmatien, Ungarn, Balkanhalbinsel, NO-Tunesien
— *Lusciniola melanopogon mimica* Mad. (nach O. BAMBERG)			(wie *melanopogon*)				Wolga-Delta, W-Turkestan, Transkaspien, Kirgisensteppe, Irak, Iran, Beludschistan, NW-Indien
16 *Phragamaticola aedon aedon* (Pallas) 21,5—23,8×15,5—16,8 = 0,14—0,17 g	22,5	16,0	0,158	0,076	3,00	5,3%	Sibirien vom Ob (Nowosibirsk bis Transbaikalien), N-Mongolei (= *Arundinax*; auch zu *Acrocephalus*)
27 *Phragamaticola aedon rufescens* Stegmann (19,7 einmal) 20,7—23,0×14,4—17,0 = 0,12—0,15 (einmal 0,18) g (nach YAMASHINA 1939; 23 nach R. KREUGER, briefl.)	21,7	15,7	0,138	0,072	2,78	5,1%	Amur- u. Ussuriland, Mandschurei, S bis Hopeh (KREUGER: 2 c/5, 1 c/6, 1/3 u. 1/4 vom Ussurigebiet)
167 *Acrocephalus paludicola* (Vieillot) 15,0—19,0×11,8—14,8 = 0,073—0,100 g (33 n. HELLEBREKERS, Limosa 40, S. 121, 1967; 28 n. HEISE 1970; 6 n. R. KREUGER, briefl.)	17,2	13,0	0,085	0,068	1,49	5,9%	Mittel- u. S-Europa, NW-Afrika [= *aquaticus* (Temm.)] (KREUGER: c/6 Brandenbung)
250 *Acrocephalus schoenobaenus* (L.) 15,7—20,5×12,4—15,0 = 0,08—0,11 g	17,8	13,4	0,098	0,072	1,65	5,9%	Enropa außer dem S u. der Schweiz, Sibirien, Aralsee, Altai, Tianschan, Algerien [bei NEHRKORN: *phragmitis* (Bechst.)]

	A	B	g	d	G	Rg	
70 *Acrocephalus bistrigiceps* (Swinh.) 14,6–17,5×11,8–13,7 = 0,07–0,09 g (5 nach R. KREUGER, briefl.) (Taf. 7, Fig. 9; zu klein, kleiner als bekanntes Minimum)	16,2	12,6	0,077	0,067	1,33	5,8%	SO-Transbaikalien, Amurland, Mandschurei, NO-China (Hopeh, unterer Jangtse?), Korea, Sachalin, Hokkaido, Hondo (Kreuger: c/5 von Hokkaido)
12 *Acrocephalus concinens haringtoni* Witherby 17,5–18,0×12,3–13,1 (nach BAKER)	17,7	12,8	—	– –	1,50	-	N-Afghanistan, NW-Indien (Kurram- u. Khagan Tal)
66 *Acrocephalus concinens hokrae* Whistler 14,4–19,0×12,1–14,1 = 0,06–0,09 g	17,0	13,0	0,073	0,057	1,47	5,0%	Kaschmir (bei BAKER 1924: *A. a. agricola* Jerdon)
13 *Acrocephalus concinens stevensi* Baker 14,9–16,9×11,8–12,3 (nach BAKER)	15,9	12,1	—	– –	1,20	-	NO-Assam (Lakhimpur)
26 *Acrocephalus agricola brevipennis* (Sewertzow) 15,7–19,1×11,6–14,0 = 0,07–0,10 g	17,5	12,8	0,078	0,060	1,47	5,3%	S-Ukraine, Krim, Ural Fluß, Transkaspien, Kirgisensteppe, Altai, Iran, Turkestan (bis Oroknor u. Tsaidam?), Himalaja (bis Nepal) (= *a. agricola* Jerd.)
60 *Acrocephalus dumetorum* (Blyth) 16,3–19,6×12,7–15,0 = 0,08–0,11 g	17,8	13,6	0,093	0,066	1,68	5,5%	Estland, S-Finnland, Wologda u. N-Ukraine ostw. bis W-Jakutien u. Irkutsk; Transkaspien, O-Iran, Turkestan, N-Afghanistan
250 *Acrocephalus palustris* (Bechstein) 17,0–21,0×12,0–14,9 = 0,08–0,12 g	18,9	13,8	0,102	0,068	1,85	5,5%	Europa (ohne den SW), Transkaspien
405 *Acrocephalus scripaceus scirpaceus* (Hermann) 16,0–21,4×12,4–14,9 = 0,075–0,112 g (155 nach VERHEYEN 1967, S. 244)	18,4	13,6	0,094	0,065	1,75	5,4%	Europa, Marokko, N-Algerien [bei NEHRKORN: *streperus* (V.)]
4 *Acrocephalus scirpaceus fuscus* (H. & E.) 19,6–19,9×13,8–13,9 = 0,09 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	19,7	13,8	0,091	0,058	1,94	4,7%	Von Orenburg u. Wolgamündung bis Tianschan u. Iran, südl. bis Palästina (Kreuger: 1/4 Orenburg = Tschkalow)

	A	B	g	d	G	Rg	
10 *Acrocephalus baeticatus cinnamomeus* Rchw. (nach LYNES 1925)	16,3	12,7	— (siehe	— Text)	1,36	—	Tschadsee u. S-Sudan bis S-Rhodesien u. Angola (LYNES: c/2, c/3 von Darfur)
x+2 *Acrocephalus baeticatus suahelicus* Grote (nach NEHRKORN, Grote leg.)	18,0	13,0	— (siehe	— Text)	1,57	—	Ostafrikan. Küstengebiet von S-Kenia bis Natal, Niassaland (außer SW) [Eier von S-Tanganjika (Mikindani)]
x+34 *Acrocephalus baeticatus baeticatus* (V.) u. *hallae* White (auch *suahelicus* Grote?) 16,8—18,7×12,2—14,3 = 0,06—0,10 g	17,8	13,2	0,081 (siehe	0,060 Text)	1,59	5,1%	S-Afrika von S-Rhodesien südwärts *hallae:* SW-Afrika
25 *Acrocephalus stentoreus stentoreus* (Jerd.) 19,5—24,8×15,5—17,6 = 0,14—0,19 g	21,8	16,1	0,160	0,079	2,90	5,5%	Eritrea, Ägypten, Palästina (auch = *arundinaceus stentoreus*)
60 *Acrocephalus stentoreus brunnescens* (Jerd.) 21,3—24,3×15,0—16,7 (nach BAKER)	22,7	15,9	—	—	2,95	—	Transkaspien, O- u. S-Iran, Turkestan, Afghanistan, Beludschistan, N- u. W-Indien
8 *Acrocephalus stentoreus meridionalis* (Legge) (nach LEGGE, Birds of Ceylon, London, 1879, S. 544)	20,6	15,2	—	—	2,45	—	Ceylon
30 *Acrocephalus stentoreus amyae* Baker 18,3—23,0×14,1—16,3 (nach BAKER)	20,6	15,0	—	—	2,40	—	NO-Indien (Ebene u. Sub-Himalaja) von Garhwal bis Assam, N-Burma
20 *Acrocephalus stentoreus siebersi* Salomonsen 18,2—21,3×14,1—15,7 = 0,10—0,13 g (nach HOOGERWERF; HELLEBREKERS & HOOGERWERF 1967)	19,9	14,6	0,117	0,070	2,13	5,5%	Java (auch als Unterart von *A. arundinaceus* aufgefaßt)
5 *Acrocephalus stentoreus meyeri* Stresemann 19,7—21,5×13,7—15,5 = 0,09—0,11 g	20,3	14,3	0,105	0,063	2,10	5,0%	Neu Britannien (Vuatom)

	A	B	g	d	G	Rg	
56 *Acrocephalus stentoreus australis* Gould 17,5–21,4 × 13,5–15,5 = 0,10–0,14 g	20,3	14,6	0,120	0,072	2,21	5,5%	Australien u. Tasmanien (= *longirostris* Gould)
336 *Acrocephalus arundinaceus arundinaceus* (L.) 20,4–25,2 × 15,1–17,5 = 0,13–0,21 g (186 nach VERHEYEN 1967, S. 246)	22,9	16,4	0,177	0,082	3,15	5,6%	Mittel- u. S-Europa, nordwärts bis S-Finnland u. S-Schweden, NW-Afrika, Kleinasien, N-Palästina, Transkaukasien, NW-Iran, SW-Sibirien
5 *Acrocephalus arundinaceus zarudnyi* Hartert 21,5–24,0 × 16,0–16,2 (nach JOHANSEN 1907 aus DEMENTIEW u. a. 1954, S. 277)	22,8	16,1	—	—	3,04	—	O-Wolga Steppe, W-Sibirien ostw. bis Altai u. Tarim Becken, südw. im W bis Halbinsel Mangyschlak am Kaspischen Meer u. Aralsee
23 *Acrocephalus arundinaceus griseldis* (Hartlaub) 18,2–21,2 × 13,9–15,3 (nach JOURDAIN)	19,5	14,6	—	—	2,10	—	Basra u. Fao im Irak, südw. etwa bis Bagdad (= *babylonicus* Ticehurst)
114 *Acrocephalus arundinaceus orientalis* (Temm. & Schl.) 19,4–23,4 × 14,3–16,5 = 0,13–0,19 g	21,2	15,4	0,145	0,078	2,60	5,6%	N-Mongolei bis SO-Sibirien, Mandschurei, Korea, China S bis Jangtse, Kansu (auch als Rasse von *stentoreus* oder als besondere Art angesehen)
46 *Acrocephalus luscinia syrinx* (Kittlitz) 19,5–24,5 × 14,5–16,5 (nach YAMASHINA, Tori 7, S. 393–413, 1932; J. H. BRANDT; 2 nach R. KREUGER, briefl.)	21,6	15,8	0,141	0,075	2,73	5,3%	Inseln Truk u. Ponapé in den Carolinen [Kreuger: Truk Atoll (Moen)]
2 *Acrocephalus luscinia rehsei* (Finsch) (nach NEHRKORN)	21,0	15,0	—	—	2,40	—	Insel Nauru in Micronesien
6 *Acrocephalus familiaris* (Rothschild) 19,4–21,3 × 14,4–16,0 = 0,115–0,140 g	20,1	15,0	0,125	0,070	2,35	5,3%	Hawaii Inseln: Nihoa; auf Laysan ausgestorben

	A	B	g	d	G	Rg	
14 *Calamocichla rufescens rufescens* (Sharpe & Bouvier) 18,5–20,2×13,5–15,3 = 0,08–0,12 g (zum Teil nach Bates, 9 n. Bannerman bzw. Serle, Ool. Rec. 27, S. 12–13, 1953)	19,6	14,9	0,105	0,067	2,22	5,3%	W-Afrika von SW-Nigeria bis Mittel- u. N-Kongo (Ubangi), südw. bis N-Angola (Serle: 8 aus SW-Nigeria, 1 aus N-Kamerun)
3 *Calamocichla rufescens nilotica* Neumann 20,3–21,2×15,1–15,5 (nach Chapin)	20,8	15,3	—	—	2,44	—	S-Sudan, O- u. SO-Kongo, W-Kenia, Teile N-Rhodesiens (Eier von Faradje am Uelle)
— *Calamocichla gracilirostris parva* (Rchw.) (nach Praed & Grant 1955)	~20,0	~15,0	—	—	~2,30	—	S-Kenia
6 *Calamocichla gracilirostris leptorhyncha* (Rchw.) 17,0–19,8×13,0–14,5 = 0,075–0,105 g	18,0	13,7	0,090	0,064	1,73	5,2%	O-Afrika von NO-Kenia bis Moçambique [Nehrkorn u. Cat. Brit. Mus. auch: *Bradypterus brachypterus* (V.)]
x + 2 *Calamocichla gracilirostris zuluensis* Neumann (nach Belcher 1930 u. Benson 1944)	18,0	13,5	—	—	1,67	—	Inland O-Afrikas von Teilen Kenias bis N-Rhodesien (außer dem W), SO-Kongo, SO-S-Rhodesien, Sululand, Küstengebiet von Natal, O- u. NO-Transvaal (Eier vom Niassaland)
28 *Calamocichla gracilirostris gracilirostris* (Hartl.) 17,3–23,8×12,8–15,7 = 0,09–0,10 g (nach Layard, Cat. Brit. Mus., Skinner, Roberts 1957; 2 n. R. Kreuger, briefl.)	19,1	14,5	0,092	0,064	2,13	5,4%	Inner-Natal, Oranje-Freistaat, Transvaal, Kapland (= *Calamornis*; jetzt oft zu *Acrocephalus*) (Kreuger: 1/2 aus Natal)
16 *Calamocichla newtoni* (Hartl.) 19,0–21,8×14,0–15,7 = 0,10–0,13 g (4 nach Rand 1936)	20,3	14,6	0,115	0,067	2,23	5,1%	Madagaskar

	A	B	g	d	G	Rg	
6 *Chloropeta natalensis batesi* Sharpe 16,5–18,0 × 12,0–13,5 (nach BATES; 2 nach SERLE 1950)	16,9	12,9	—	—	1,47	—	Kamerun u. N-Kongo, ostw. bis Albertsee (Eier von Kamerun)
3 *Chloropeta natalensis massaica* Fischer & Reichenow 17,5–17,7 × 13,4–14,0 (nach SERLE, Ibis 1943, S. 64)	17,5	13,8	—	—	1,72	—	Abessinien bis NO-Kongo, Tanganjika
6 *Chloropeta natalensis similis* Richmond 18,0–19,0 × 13,3–13,5 (nach BELCHER Ool. Rec. 22, S. 57, 1948; 2 nach BENSON & PITMAN 1966)	18,2	13,6	—	—	1,76	—	Kenia
2 *Chloropeta natalensis major* Hartert 16,8–17,3 × 13,7–14,0 (nach PRIGOGINE)	17,1	13,9	—	—	1,70	—	Kinshasa u. O-Kongo bis Mittel-Angola u. N-N-Rhodesien (1 Ei von Itombwe, O-Kongo)
21 *Chloropeta natalensis natalensis* Smith 17,3–19,0 × 12,0–14,0 (nach NEHRKORN, BELCHER, ROBERTS 1957)	18,1	13,3	—	—	1,68	—	Niassaland, O-S-Rhodesien, O-Transvaal, Sululand, O-Kapland
4 *Sphenoeacus afer transvaalensis* C. Grant 21,6–23,5 × 16,0–16,3 (nach NEHRKORN u. PRIEST)	22,5	16,1	—	—	3,08	—	Transvaal (außer SO) u. O-S-Rhodesien
3 *Sphenoeacus afer natalensis* Shelley 21,6–22,1 × 16,5 (nach CHUBB)	21,8	16,5	—	—	3,15	—	Natal, Oranje-Freistaat u. SO-Transvaal
7 *Sphenoeacus afer afer* (Gmelin) 22,0–23,5 × 15,0–16,0 (CAT. BRIT. MUS. u. NEHRKORN)	22,8	15,6	—	—	2,95	—	Westl. u. südl. Kapland [= *africanus* (Gmelin)]
5 *Achaetops pycnopygius* (P. Sclater) 21,0–21,7 × 15,3–15,5 = 0,133–0,145 g (nach SCHÖNWETTER in HOESCH & NIETHAMMER)	21,3	15,4	0,138	0,074	2,70	5,1%	SW-Angola, SW-Afrika (= *Chaetops*; = *Sphenoeacus*) (c/3 vom Damaraland)

	A	B	g	d	G	Rg	
6 *Melocichla mentalis mentalis* (Fraser) 20,5×15,3 bis 24,1×16,2 (nach SERLE)	22,5	15,7	—	—	2,83	—	Portug. Guinea bis N-Kongo (Ubangi), Niassaland, N-Rhodesien u. Angola (Eier von Nigeria)
2 *Melocichla mentalis amauroura* (Pelzeln) 21,5×16,0; 22,4×16,1 (nach CHAPIN)	22,0	16,1	—	—	2,81	—	S-Sudan, N-Uganda, O-Kongo (Eier vom Uelle-Gebiet)
— *Melocichla mentalis orientalis* (Sharpe) (nach BELCHER)	24,0	16,5	—	—	3,36	—	O-Tanganjika bis O-S-Rhodesien (nicht Gebirge), südlichstes Niassaland (Eier vom Niassaland)
408 *Hippolais icterina icterina* (Vieillot) 17,0—21,5×12,4—15,0 = 0,08—0,11 g (158 nach VERHEYEN 1967, S. 247)	18,4	13,6	0,095	0,066	1,70	5,5%	Europa (außer dem SW, dem NO u. äußersten N), südl. W-Sibirien, Transkaukasien, N-Iran
100 *Hippolais polyglotta* (Vieillot) 16,1—19,8×12,2—14,5 = 0,06—0,10 g	17,8	13,3	0,084	0,063	1,60	5,3%	Frankreich, Spanien, Portugal, Italien, Istrien, Marokko, N-Algerien, Tunesien
100 *Hippolais olivetorum* Gould 17,3—22,5×13,5—15,7 = 0,110—0,145 g	20,0	14,8	0,125	0,068	2,25	5,5%	S-Dalmatien bis Griechenland, Bulgarien, Türkei, W- u. S-Kleinasien, N-Palästina, N-Iran
86 *Hippolais languida* (Hempr. & Ehrenberg) 17,0—20,0×12,7—14,5 = 0,08—0,10 g (35 aus DEMENTIEW u. a., 1954, S. 318 nach SARUDNY 1896; 18 nach HÜE & ETCHÉCOPAR 1970, S. 684; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	18,6	13,7	0,094	0,064	1,79	5,3%	(= *Iduna*) Syrien, Palästina bis Iran, Aralsee, W-Tianschan, N-Beludschistan (Kreuger: c/3 von Jericho, Palästina)
3 *Hippolais pallida reiseri* Hilgert 18,4—18,7×13,5—13,6 = 0,08 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	18,5	13,5	0,079	0,055	1,74	4,5%	S-Algerien u. Aïr bis Zinder in S-Sahara (Kreuger: c/3 Négrine, Algerien)
75 *Hippolais pallida opaca* (Cab.) 17,0—20,0×12,3—15,0 = 0,075—0,100 g	19,2	13,4	0,088	0,060	1,77	5,0%	N-Tunesien, N-Algerien, Marokko, S- u. Mittel-Spanien

	A	B	g	d	G	Rg	
2 *Hippolais pallida pallida* (H. & E.) (Museum A. Koenig, Bonn)			(wie	*elaeica*)			Unter-Ägypten vom Suez-Kanal bis Alexandria und Beni Suef (= *Iduna*)
200 *Hippolais pallida elaeica* Lindermayer 15,4–19,5 × 11,8–14,2 = 0,06–0,10 g	17,3	13,2	0,083 (siehe	0,062 Text)	1,54	5,4%	SO-Europa, Kleinasien, Palästina, Transkaukasien, Iran, ostwärts bis Aralsee, W-Tianschan, N-Afghanistan
70 *Hippolais caligata caligata* (Licht.) 14,0–17,2 × 11,3–13,5 = 0,055–0,075 g	15,8	12,5	0,065	0,057	1,27	5,1%	Von Leningrad, Tjumen (W-Sibirien) u. 61° n. Br. am Jenissei südwärts bis Tula, S-Ural, Kirgisensteppe, Altai (u. ?SO-Transkaukasien) [= *scita* (Eversmann)]
200 *Hippolais caligata rama* (Sykes) 14,4–18,0 × 11,0–13,3 = 0,055–0,075 g (nach Baker 1933, S. 403)	15,8	12,3	0,065	0,056	1,23	5,0%	Iran, Transkaspien, Afghanistan bis Sind u. W-Pandschab, Turkestan bis W-Tarim-Becken (= *Iduna*)
21 *Chaetornis striatus* (Jerdon) 19,0–22,0 × 14,4–15,9 = 0,11–0,13 g (Cat. Brit. Mus., Nehrkorn; 7 nach R. Kreuger, briefl.)	20,7	15,2	0,118	0,066	2,45	4,5%	Indien [bei Nehrkorn: *Chaetocercus locustelloides* (Blyth) (Kreuger: 1/3 u. 2/2 N-Bihar)
50 *Nesillas typicus typicus* (Hartlaub) 18,4–22,1 × 14,0–16,5 = 0,11–0,15 g	20,3	15,2	0,130	0,073	2,40	5,4%	O-Madagaskar (= *Ellisia*)
10 *Nesillas typicus lantzi* Grandidier 19,6–21,6 × 14,7–16,0 (nach Cat. Brit. Mus. u. Nehrkorn)	20,6	15,3	—	—	2,47	—	SW-Madagaskar
4 *Nesillas typicus longicaudatus* (Newton) 19,5–21,0 × 14,8–15,0 (nach Benson)	20,1	15,0	—	—	2,35	—	Anjouan (Comoren)
- *Nesillas aldabranus* Benson & Penny	(von Benson	& Penny	ohne Maße	beschrieben)			Aldabra (Seychellen)
3 *Thamnornis chloropetoides* (Grandidier) 18,4–18,7 × 14,5–14,8 (nach Appert 1972)	18,6	14,7	—	—	2,08	—	SW-Madagaskar (Appert: c/3 Mangoky-Fluß)

	A	B	g	d	G	Rg	
1 *Bebrornis rodericanus* (Newton) (Britisches Museum)	17,8	12,4	—	—	1,44	—	Insel Rodriguez
6 *Megalurus pryeri pryeri* (Seebohm) 18,0—19,5×14,0—14,5) (nach Yamashina 1938)	19,1	14,3	—	—	2,00	—	Japan (Hondo) (= *Bradypterus*; = *Tribura*)
82 *Megalurus palustris toklao* (Blyth) 20,2—25,3×16,0—17,5 (nach Baker)	22,4	16,6	—	—	3,23	—	Zentral-Indien, Assam, Burma, Yünnan, Siam, Annam (bei Baker 1933: *p. palustris* Horsf.)
127 *Megalurus palustris palustris* Horsf. 20,8—25,2×15,7—18,1 = 0,15—0,21 g (nach Hoogerwerf; Hellebrekers & Hoogerwerf 1967)	23,4	17,0	0,169	0,074	3,40	5,0%	Java
10 *Megalurus timoriensis tweeddalei* McGregor 20,3—22,0×15,2—16,3 (Nehrkorn, Og.-Grant, Sammlung Brit. Mus.)	21,0	15,5	—	—	2,60	—	Philippinen (Luzon, Marinduque, Mindanao, aber s. Parkes, Bull. Brit. Orn. Club 90, S. 111—115, 1970) (= *ruficeps* Tweeddale)
20 *Megalurus timoriensis macrurus* (Salvad.) 20,5—25,5×15,5—17,0 = 0,140—0,185 g (Sammlung Nehrkorn)	22,6	16,0	0,155	0,074	2,98	5,2%	SO-Neuguinea
5 *Megalurus timoriensis interscapularis* Scl. 20,5—25,2×15,5—17,0 = 0,15—0,17 g (Nehrkorn, Museum Wien, Sammlung Dr. Henrici)	21,8	15,9	0,155	0,076	2,84	5,5%	Neu Britannien, Neu Hannover
3 *Megalurus timoriensis alisteri* Mathews (nach North)	20,3	14,7	— (siehe	— Text)	2,25	—	Australien (ohne den S) (bei North: *galactotes* T.)
3 *Megalurus albolimbatus papuensis* Junge 18,9—19,5×14,1—14,4 (nach Rand 1938)	19,1	14,2	—	—	1,97	—	Mittlerer Fly Fluß in S-Neuguinea
34 *Megalurus gramineus gramineus* (Gould) 16,7—19,5×12,5—14,7 = 0,10—0,11 g (North, Campbell, Nehrkorn, Cat. Brit. Mus.; 4 n. R. Kreuger, briefl.)	18,6	13,5	0,102	0,071	1,72	5,9%	Australien von Queensland bis Tasmanien (Kreuger: c/4 von Tasmanien)

	A	B	g	d	G	Rg	
59 *Cinclorhamphus cruralis* (Vig. & Horsf.) 21,0—25,9×15,7—18,0 = 0,16—0,19 g (NORTH, CAMPBELL, CAT. BRIT. MUS., NEHRKORN; 8 n. SERVENTY & WHITTELL 1967, S. 317; 6 n. R. KREUGER)	23,5	17,0	0,176	0,077	3,61	4,9%	Australien (Kreuger: 2 c/3 Burrenbilla, Queensland)
65 *Cinclorhamphus mathewsi* Iredale 19,3—22,5×14,7—16,5 = 0,13—0,15 g (7 nach SERVENTY & WHITTELL; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	21,3	15,7	0,140	0,073	2,80	5,0%	Australien [= *rufescens* (Vig. & Horsf.)] (Kreuger: c/3 Burrenbilla, Queensland)
2 *Eremiornis carteri* North 17,0—18,0×12,0 (nach WHITE)	17,5	12,0	—	—	1,31	—	Mittl. u. nördl. W-Australien, Monte Bello- u. Barrow Inseln, SW-Queensland (FORD 1974) (Eier von Barrow)
— *Bowdleria punctata vealeae* Kemp 18,0×14,0—14,5 (nach OLIVER 1955)	18,0	14,3	—	—	1,97	—	Neuseeland (Nordinsel)
7 *Bowdleria punctata punctata* (Qu. & Gaim.) (u. caudata (Buller)?] 19,0—21,0×14,0—15,0 = 0,12—0,14 g (nach Museum Wien u. OLIVER 1955)	20,1	14,8	0,130	0,079	2,32	5,7%	Neuseeland (Südinsel) *caudata:* s. übernächste Form
3 *Bowdleria punctata stewartiana* Oliver 21,8—24,0×15,4—15,8 (nach OLIVER 1955)	22,8	15,7	—	—	3,02	—	Stewart Insel bei Neuseeland
3 *Bowdleria punctata caudata* (Buller) 21,5—24,5×16,5 (nach OLIVER 1955)	23,2	16,5	—	—	3,41	—	Snares Inseln bei Neuseeland
— *Bowdleria rufescens* (Buller) (nach OLIVER 1955, S. 468)	20,0	17,0	—	—	3,08	—	Chatham Inseln (wohl ausgestorben)
4 *Ortygocichla rubiginosa* Scl. 23,0—24,0×16,3—16,5 = 0,170 g (nach REICHENOW, Mitt. Zool. Mus. Berlin 1, 3. Heft, S. 105, 1899, u. NEHRKORN)	23,5	16,3	0,170	0,077	3,40	5,0%	Neu Britannien

	A	B	g	d	G	Rg	
200 *Sylvia nisoria nisoria* (Bechst.) 18,0—23,1 × 14,0—16,3 = 0,13—0,18 g	21,0	15,6	0,158	0,084	2,63	6,0%	Von NO-Frankreich, Mitteleuropa, Dänemark, Golf von Finnland, Ob Tal in W-Sibirien südw. bis N-Italien, Dalmatien, Dobrudscha, Krim, Kleinasien
17 *Sylvia nisoria merzbacheri* Schalow 20,5—22,3 × 14,2—16,1 = 0,15—0,17 g (3 n. Schestoperow 1929, 4 n. Schnitnikow 1949, S. 504, s. Dementiew u. a. 1954, S. 337)	21,4	15,5	0,158	0,082	2,65	6,0%	Östl. Kirgisensteppe, Turkestan, Altai, NW-Mongolei bis 101° ö.L. (7 Eier von Semiretschje)
120 *Sylvia hortensis hortensis* (Gmel.) 17,5—21,5 × 13,2—15,8 = 0,09—0,15 g	19,2	14,5	0,125	0,077	2,10	5,9%	SW-Europa, Korsika, NW-Afrika (= *orphea* Temm.)
130 *Sylvia hortensis crassirostris* Cretzschm. 18,0—23,3 × 14,1—16,5 = 0,11—0,16 g	20,1	15,0	0,140	0,081	2,35	5,9%	Cyrenaica, Kreta u. Istrien bis Transkaukasien u. Palästina
31 *Sylvia hortensis jerdoni* Blyth 19,1—21,9 × 15,0—16,3 (nach Baker)	20,6	15,5	—	—	2,57	—	Tadschikistan, Buchara, Afghanistan, N-Beludschistan, NW-Indien (Pandschab) (Eier aus Indien)
416 *Sylvia curruca curruca* (L.) 14,0—19,0 × 11,1—14,5 = 0,06—0,11 g (166 Eier nach Verheyen 1967)	16,8	12,7	0,083	0,068	1,40	5,9%	Europa (ohne SW) u. W-Sibirien, Kleinasien u. Palästina bis N- und SW-Iran
24 *Sylvia curruca blythi* Ticeh. & Whistl. 15,1—19,0 × 12,1—14,0 (nach Baker 1933, S. 409)	17,4	13,0	—	—	1,60	—	Altai, O-Sibirien bis Transbaikalien, Mandschurei, N-Hopeh (Eier wohl aus der Mandschurei)
64 *Sylvia curruca halimodendri* Suschkin u. *jaxartica* Snigirewski 14,9—17,5 × 11,9—12,4 = 0,075—0,080 g (59 nach Ptuschenko in: Dementiew u. a., 1954; 5 n. Sammlung Schönwetter)	16,6	13,0	0,078	0,063	1,44	5,4%	Vom Kaspisee ostw. bis zum Tarbagatai, W-Altai *jaxartica*, meist syn. zu *halimodendri:* S des Bereichs, Turkmenien u. N bis an den Syrdarja

	A	B	g	d	G	Rg	
3 *Sylvia minula margelanica* Stolzm. 17,0—17,5×12,9—13,0 = 0,08 g (nach SCHÖNWETTER 1937, Museum Berlin)	17,2	13,0	0,083	0,064	1,58	5,2%	Zaidam, Kansu, Alaschan, Ordos
121 *Sylvia althaea* Hume 15,4—22,1×12,0—14,1 = 0,07—0,11 g (nach BAKER; 21 n. SARUDNY aus DEMENTIEW u. a. 1954, S. 380)	17,6	13,1	0,085 (siehe Text)	0,064	1,54	5,4%	N- u. O-Iran, Beludschistan, Afghanistan, Kaschmir, Ladak, Garhwal (= *affinis* Blyth, auch irrig als *blythi*, s. o.)
66 *Sylvia nana nana* (Hempr. & Ehrenbg.) 14,5—17,9×11,4—12,8	15,7	12,1	—	—	1,18	—	Kalmückensteppe W der unteren Wolga, Uralmündung, Transkaspien, Turkestan, O- u. S-Iran, Beludschistan, O-Turkestan O bis Alaschan in Ningsia
10 *Sylvia nana deserti* (Loche) 14,5—16,8×11,0—12,6 = 0,06—0,08 g	15,9	12,4	0,075	0,066	1,26	5,7%	Algerische u. tunesische Sahara bis Tripolis, S bis Ahaggar
422 *Sylvia borin borin* (Bodd.) 17,4—23,0×13,4—16,1 = 0,10—0,16 g (172 Eier n. VERHEYEN 1967, S. 250)	20,0	14,7	0,127	0,075	2,23	5,7%	Europa (ohne den S, ?wo einzeln auf Gebirgen) (= *simplex* Lath.)
412 *Sylvia atricapilla atricapilla* (L.) 17,0—22,5×13,0—16,1 = 0,10—0,16 g (162 Eier nach VERHEYEN 1967)	19,7	14,7	0,130	0,078	2,19	6,0%	Canaren, Europa, NW-Afrika N des Atlas, Kleinasien, Palästina
50 *Sylvia atricapilla gularis* Alexander 17,7—20,9×13,1—14,2 (nach DE CHAVIGNY, s. BANNERMAN 1966, S. 145)	19,6	14,6	—	—	2,16	—	Azoren u. Kapverden (= *atlantis* Williamson; meist syn. *atricapilla*) (Eier von den Azoren)
27 *Sylvia atricapilla paulucci* Arrigoni 18,0—20,4×14,4—15,7 (nach JOURDAIN)	19,4	14,8	—	—	2,18	—	Sardinien, Balearen, Pityusen (= *koenigi* Jordans) (Eier von den Balearen)
4 *Sylvia atricapilla heineken* (Jard.) 20,3—20,8×14,4—15,0 = 0,125—0,130 g	20,6	14,5	0,126	0,074	2,23	5,6%	Madeira

	A	B	g	d	G	Rg	
32 17,5—20,0×14,5—15,0 (nach BANNERMAN 1963, S. 219)							Teneriffa, Canaren (Canaren meist zum Bereich der Nominatform gezogen)
396 *Sylvia communis communis* Lath. 16,0—20,8×12,3—15,2 = 0,07—0,13 g (146 nach VERHEYEN 1967)	18,2	13,8	0,105	0,074	1,78	5,9%	Europa (außer dem höchsten N u. dem NO), Kleinafrika [= *sylvia* (L.); = *cinerea* Bechst.]
49 *Sylvia communis icterops* Ménétr. u. *rubicola* Stres. 17,2—19,1×13,8—14,6 = 0,09—0,12 g (19 Eier n. DEMENTIEW u. a. 1954, S. 264)	18,0	14,0	0,105	0,070	1,82	5,5%	Kleinasien, Kaukasus, Iran, Afghanistan, Transkaspien (= *fuscipilea* Seebohm) *rubicola:* s. nächste Zeile
20 *Sylvia communis rubicola* Stres. 16,9—21,9×13,4—15,7 (n. SCHNITNIKOW 1949, S. 507)	19,1	14,7	—	—	2,09	—	Von Tadschikistan ostw. in Hochasien bis Gobi u. W-Kentei (bei VAURIE syn. *icterops*) (Eier von Semiretschje)
100 *Sylvia rueppelli* T. 17,0—19,3×13,0—14,5 = 0,085—0,115 g	17,7	13,9	0,098	0,070	1,76	5,6%	Griechenland, Kreta, Ägäische Inseln, Kleinasien bis Palästina
10 *Sylvia melanocephala leucogastra* Ledru 17,5—19,0×12,0—15,0 (nach MCNEILE)	18,0	13,5	—	—	1,71	—	O-Canaren
125 *Sylvia melanocephala melanocephala* (Gmelin) 15,2—20,0×13,1—14,5 = 0,08—0,12 g	18,0	13,6	0,097	0,069	1,73	5,6%	Iberien, S-Frankreich, Balearen, Korsika, Sardinien, Italien, Sizilien, Kleinafrika, Malta, Griechenland (außer Kreta u. Ägäische Inseln), Kleinasien bis S-Ukraine (= *Melizophilus*)
— *Sylvia melanocephala pasiphae* Stres. & Schiebel	(wie *m. melanocephala*)						Kreta, Karpathos, Kykladen, Rhodos
3 *Sylvia melanocephala momus* Hempr. & Ehrenbg. 18,3—18,7×13,3—13,7 = 0,10 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	18,4	13,5	0,099 (siehe Text)	0,068	1,75	5,7%	Syrien u. Palästina (Kreuger: c/3 aus Jericho)

Tafel 9

Eier von Angehörigen der Unterfamilien Südseegrasmücken in der Familie Grasmücken und von Eigentlichen Fliegenschnäppern in der Familie der Fliegenschnäpper

(Die meisten Namen und alle Maße nach R. KREUGER/T. STJERNBERG aus der Collectio R. Kreuger, Museum Zoologicum Universitatis Helsinki, briefl. 1972; Maßstab etwa 1:1.)

Fig. 1. *Malurus melanotus* (S. 638). Inneres von Neusüdwales. 16,2×12,3 = 0,07 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 16,0×12,5 = 0,07 g; 16,0×12,5 = 0,07 g; 17,0×12,8 = 0,06 g.) Collectio R. Kreuger 15168.

Fig. 2. *Malurus cyaneus henriettae* (S. 638). Victoria. 16,2×13,0 = 0,07 g. (2. Ei dieses Geleges: 18,0×13,2 = 0,07 g.) Collectio R. Kreuger 10262.

Fig. 3. *Calamanthus f. fuliginosus* (S. 640). Tasmanien. 22,0×16,1 = 0,14 g. (Weitere Eier dieses Geleges 22,6×16,8 = 0,15 g; 23,6×16,7 = 0,16 g.) Collectio R. Kreuger 15331.

Fig. 4. *Pyrrholaemus brunneus* (S. 642). Lake Austin, W-Australien. 18,6×14,8 = 0,11 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 18,6×14,4 = 0,10 g; 18,6×15,0 = 0,11 g.) Collectio R. Kreuger 15329.

Fig. 5. *Sericornis citreogularis cairnsi* (S. 643). Queensland. 24,1×17,2 = 0,16 g. (2. Ei dieses Geleges: 24,5×17,2 = 0,16 g.) Collectio R. Kreuger 15327.

Fig. 6. *Acanthiza nana modesta* (S. 646). Poowong, Victoria. 17,1×12,4 = 0,06 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 16,7×12,4 = 0,05 g; 17,1×12,1 = 0,06 g.) Collectio R. Kreuger 10257.

Fig. 7. *Smicrornis brevirostris flavescens* (S. 647). Norden Australiens. 15,8×11,0 = 0,06 g. Collectio R. Kreuger 15336.

Fig. 8. *Gerygone fusca cantator* (S. 650). Pulgul, Queensland. 17,4×12,8 = 0,08 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 17,8×12.7 = 0,07 g; 17,9×12,9 = 0,08 g.) Collectio R. Kreuger 15334.

Fig. 9. *Melaenornis edolioides lugubris* (S. 738). Entebbe, Uganda. 21,5×15,3 = 0,14 g. (2. Ei dieses Geleges: 20,8×15,2 = 0,12 g.) Collectio R. Kreuger 10762.

Fig. 10. *Ochromela nigrorufa* (S. 741). Südindien. 18,7×13,5 = 0,09 g. (2. Ei dieses Geleges: 18,7×13,6 = 0,10 g.) Collectio R. Kreuger 10903.

Fig. 11. *Ficedula a. albicollis* (S. 742). Schweden. 17,8×13,7 = 0,10 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 18,0×13,4 = 0,10 g; 18,0×13,5 = 0,10 g; 18,1×13,5 = 0,10 g; 18,1×13,6 = 0,10 g.) Collectio R. Kreuger 3192.

Fig. 12. *Ficedula zanthopygia* (S. 742). Ussuriland. 17,1×13,0 = 0,08 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 17,1×13,4 = 0,08 g; 17,2×13,4 = 0,09 g; 17,3×13,2 = 0,09 g.) Collectio R. Kreuger 15453.

Fig. 13. *Ficedula n. narcissina* (S. 743). Japan. 17,9×13,9 = 0,10 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 17,2×14,0 = 0,09 g; 17,4×13,9 = 0,10 g; 17,5×13,8 = 0,09 g; 17,7×14,0 = 0,10 g.) Collectio R. Kreuger 12123.

Fig. 14. *Ficedula mugimaki* (S. 743) Mandschurei. 18,6×13,8 = 0,10 g. (2. Stück dieses Geleges: 19,5×13,9 = 0,11 g.) Collectio R. Kreuger 12874.

Fig. 15. *Muscicapula s. superciliaris* (S. 744). Kaschmir. 17,5×13,4 = 0,08 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 17,7×13,5 = 0,08 g; 17,9×13,5 = 0,08 g; 19,3(sic)×14,0 = 0,09 g.) Collectio R. Kreuger 10753.

Fig. 16. *Cyanoptila cyanomelana cumatilis* (S. 744). Japan. 21,0×16,9 = 0,18 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 20,7×16,0 = 0,15 g; 20,3×15,8 = 0,17 g; 20,6×16,4 = 0,15 g.) Collectio R. Kreuger 13215.

Fig. 17. *Cyornis r. rubeculoides* (S. 744). Assam. 16,9×14,0 = 0,09 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 16,8×14,1 = 0,09 g; 18,3×14,2 = 0,10 g.) Collectio R. Kreuger 5940.

Fig. 18. *Eumyias albicaudata* (S. 748). Travancore, S-Indien. 20,3×15,0 = 0,08 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 19,2×17,7 = 0,10 g; 19,8×14,8 = 0,11 g.) Collectio R. Kreuger 10756.

Fig. 19. *Muscicapa s. striata* (S. 749). Finnland. 18,9×13,8 = 0,10 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 18,2×13,8 = 0,10 g; 18,4×13,8 = 0,10 g; 18,7×13,9 = 0,10 g; 19,0×13,9 = 0,10 g.) Collectio R. Kreuger 262.


1
2
3
4
5
6
7
8
9
10
11
12
13
14
15
16
17
18
19
20
21

Fig. 20. *Muscicapa s. sibirica* (S. 750). Japan. 17,5×13,0 = 0,07 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 17,0×13,0 = 0,08 g; 17,5×13,0 = 0,08 g; 17,5×13,2 = 0,07 g; 18,1×13,3 = 0,08 g.) Collectio R. Kreuger 16564.
Fig. 21. *Muscicapa ruficauda* (S. 751). Kaschmir. 17,2×13,5 = 0,08 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 17,7×13,4 = 0,08 g; 17,8×13,7 = 0,08 g.) Collectio R. Kreuger 10899.

	A	B	g	d	G	Rg	
21 *Sylvia (melanocephala) melanothorax* Tristram 16,6—18,3 × 13,4—14,1 = 0,08—0,09 g (einmal 0,12 g nicht gerechnet) (13 Eier n. R. Kreuger, briefl.)	17,2	13,8	0,089	0,064	1,68	5,3%	Cypern (Kreuger: 2 c/4, 1 c/5)
64 *Sylvia mystacea* Ménétr. 15,5—18,3 × 12,5—13,7 = 0,08—0,10 g (14 Eier n. Spangenberg 1941 aus Dementiew u. a., 1954, S. 387)	17,0	13,1	0,087	0,068	1,50	5,8%	Von S-Wolga-Steppen S bis Transkaukasien; N-Iran, SW-Transkaspien, Aralsee u. mittlerer Syr-darja, S bis S-Palästina, Irak, SW-Iran, Afghanistan (= *semenowi* Sar.)
100 *Sylvia conspicillata conspicillata* T. 14,0—18,6 × 11,5—13,7 = 0,06—0,10 g	16,3	12,8	0,080	0,067	1,37	5,8%	NW-Afrika, S-Portugal, Spanien, S-Frankreich, Mittel- u. S-Italien, Korsika, Sardinien, Sizilien, Malta — isoliert Palästina
30 *Sylvia conspicillata orbitalis* (Wahlberg) u. *bella* Tschusi 15,5—17,6 × 11,5—14,0 = 0,06—0,09 g	16,5	12,8	0,080	0,066	1,38	5,8%	Madeira Canaren-Vögel intermediär zu *bella:* Capverden (meist als syn. von *orbitalis* geführt)
11 *Sylvia cantillans inornata* Tschusi 16,0—19,0 × 12,0—14,0 = 0,08—0,10 g	17,9	13,5	0,090	0,065	1,67	5,4%	Marokko, Algerien, Tunesien
75 *Sylvia cantillans cantillans* (Pall.) 15,0—19,1 × 12,1—13,7 = 0,07—0,10 g	16,5	12,9	0,088	0,072	1,42	6,2%	Portugal, Spanien, S-Frankreich, S-Italien, Korsika, Sardinien, Sizilien (= *subalpina* Temm.)
30 *Sylvia cantillans albistriata* (Brehm) 15,5—18,5 × 12,2—13,8 = 0,07—0,10 g	16,9	12,9	0,085	0,070	1,44	5,9%	Dalmatien bis Griechenland, Türkei, W-Kleinasien, Griechische Inseln, Kreta
28 *Sylvia deserticola* (*maroccana* Hart.? u.) *deserticola* Tristr. 15,0—17,3 × 12,0—13,0 = 0,06—0,09 g (12 n. Etchécopar & Hüe 1964)	15,6	12,5	0,075	0,066	1,25	5,9%	Atlas Gebirge *maroccana* (meist syn. Nominatform): Marokko *deserticola:* Algerien, Tunesien

	A	B	g	d	G	Rg	
11 *Sylvia undata toni* Hartert 16,3—18,0×12,5—13,4 = 0,07—0,08 g (nach Sammlung R. Kreuger, briefl.)	17,1	13,0	0,077	0,060	1,52	5,1%	N-Afrika, Küstengebirge von Marokko bis Tunesien, Portugal, südlichstes Spanien (oft syn. zu *undata*) (Kreuger: Eier von Sotogrande, S-Spanien)
70 *Sylvia undata undata* (Bodd.) (u. *toni* Hart.?) 15,0—17,5×11,6—14,0 = 0,06—0,10 g	16,5	12,7	0,080	0,066	1,37	5,8%	Spanien (außer S), S-Frankreich, Sardinien, Korsika, W- u. S-Italien, Pantelleria *toni*: s. vorige Form
100 *Sylvia undata dartfordiensis* Latham 15,3—19,0×12,5—14,4 (nach Jourdain)	17,5	15,2	—	—	1,56	—	NW-Frankreich, S-England
38 *Sylvia sarda balearica* v. Jordans 15,9—18,3×12,6—13,6 = 0,075—0,090 g (14 Eier u. a. nach Jourdain, Beitr. Fortpfl. biol. Vögel 3, S. 81, 1927; 24 nach Museum Wien)	17,1	13,2	0,083	0,064	1,54	5,4%	Balearen u. Pityusen
21 *Sylvia sarda sarda* Temminck 16,0—18,1×12,2—14,0 = 0,075—0,090 g (4 Eier n. Sammlung R. Kreuger, briefl.)	17,0	13,2	0,085	0,066	1,52	5,6%	Korsika, Inselchen zwischen Korsika u. Italien, Sardinien, Pantelleria, Zambra vor Tunesien [Stücke von Korsika irrig als *affinis* Parrot (nec Blyth) bezeichnet] (Kreuger: c/4 von Korsika)
Herbivocula schwarzi (Radde)			(siehe Text)				NO-Altai bis Ussuriland, NO-Korea, Sachalin, O-Mandschurei [bei Nehrkorn fälschl. *Sylvia mystacea*; auch zu *Phylloscopus* gezogen] (Eier von Mandschurei u. Ussuriland
4 17,0—18,0×13,0—14,0 (nach Yamashina)	17,6	13,5	—	—	1,65	—	
5 16,0—17,1×12,5—13,2 (n. Witherby u. a., Handb. Brit. Birds)	16,4	12,8	—	—	1,38	—	
5 17,7—18,5×13,3—13,5 (n. Worobiew 1954)	17,9	13,4	—	—	1,66	—	

	A	B	g	d	G	Rg	
1 (nach Sammlung Nehrkorn)	18,5	13,2	0,105	0,075	1,70	6,0%	
alle 15 Eier kombiniert:	17,5	13,2	0,105	0,075	1,57	6,0%	
Phylloscopus trochilus trochilus L.							
100 14,0–16,8 × 11,5–13,1 = 0,05–0,08 g (nach JOURDAIN)	15,4	12,3	0,065	0,060	1,20	5,4%	Großbritannien
175 13,3–17,2 × 10,9–12,9 (nach R. VERHEYEN, Bull. Inst. Sci. nat. Belg. 25, nr. 29, S. 6, 1919, u. VERHEYEN 1967, S. 255)	15,1	12,1	—	—	1,13[1])	– –	Belgien
250 *Phylloscopus trochilus fitis* (Bechst.) 13,5–18,8 × 10,9–13,0 = 0,045–0,085 g	15,3	12,2	0,065	0,061	1,18	5,5%	Mitteleuropa, Holland, Dänemark, S-Schweden, Frankreich, Schweiz bis N-Italien, N-Jugoslawien bis N-Rumänien
36 *Phylloscopus trochilus acredula* (L.) 14,0–17,2 × 11,2–13,0 = 0,05–0,08 g (6 Eier nach R. KREUGER, briefl.)	15,8	12,2	0,065	0,061	1,21	5,5%	Skandinavien (außer dem S) u. angrenzende Sowjetunion mit Baltikum
21 *Phylloscopus trochilus eversmanni* (Bp.) 14,3–18,0 × 11,6–12,5 (nach JOURDAIN)	15,5	12,2	—	—	1,20	—	Norden der UdSSR u. untere Wolga bis Ob u. Jenissei
358 *Phylloscopus collybita collybita* (Vieill.) 13,3–17,7 × 10,7–13,7 = 0,040–0,072 g (158 nach VERHEYEN 1948)	15,2	12,1	0,060	0,057	1,12	5,3%	Dänemark u. Mittel-Europa, südw. bis S-Frankreich, Sizilien, Rumänien [bei NEHRKORN: *minor* (Forst.)]
— *Phylloscopus collybita brehmii* (Homeyer)	(bei JOURDAIN & LYNES ohne Maße beschrieben)						W-Pyrenäen, Iberische Halbinsel, NW-Afrika (meist syn. *collybita*)
x + 7 *Phylloscopus collybita abietinus* (Nilss.) 15,4–17,1 × 12,0–13,1 = 0,060–0,066 g (nach HORTLING, 7 n. R. KREUGER, briefl.)	16,2	12,5	0,063	0,054	1,30	4,9%	Skandinavien (außer ehem. Ostpreußen, Dänemark), westl. Sowjetunion bis Ural, Kaukasus, Elburs (Kreuger: c/7 Finnland)

[1]) 39 Eier wogen 1,04–1,44, i. D. 1,22 g nach VERHEYEN (1967, S. 255).

	A	B	g	d	G	Rg	
— 14,0—15,7 × 11,2—12,3 (nach Jourdain in Witherby u. a., Handb. Brit. birds)	15,0	12,0	—	—	1,12	—	
85 *Phylloscopus collybita fulvescens* (Sewertzow) u. *tristis* Blyth 14,3—17,5 × 11,4—12,9 = 0,055—0,065 g	15,2	12,0	0,060	0,056	1,13	5,3%	*fulvescens:* Petschora bis Jenissei, Altai u. NO-Iran *tristis:* Jenissei bis Kolyma u. Baikalsee
30 *Phylloscopus collybita sindianus* Brooks 14,3—17,2 × 12,0—13,0 (nach Baker)	16,0	12,3	—	—	1,23	—	SO-Turkestan (Aksu), Ladak, Tibet
— *Phylloscopus collybita lorenzii* (Lorenz)	(bei Baker u. Hartert ohne Maße beschrieben)						Kaukasus, Transkaukasien, Armenien
50 *Phylloscopus collybita canariensis* (Hartwig) 15,0—17,0 × 11,4—12,5 = 0,05—0,07 g	15,6	12,1	0,060	0,055	1,18	5,1%	Westl. Canaren (= *fortunatus* Tristram)
27 *Phylloscopus neglectus* Hume 13,1 × 10,4 bis 16,1 × 12,1 (nach Baker)	15,1	11,7	—	—	1,06	—	Transkaspien, Buchara, Tadschikistan, Iran, N-Beludschistan, Afghanistan, vielleicht NW-Grenzprovinz v. Indien
64 *Phylloscopus bonelli bonelli* (V.) 14,1—17,0 × 11,2—13,3 = 0,05—0,08 g (5 Eier n. R. Kreuger, briefl.)	15,8	12,1	0,067	0,060	1,20	5,6%	Gebirge in Mittel- u. S-Europa [von Tschechoslowakei, (manchmal Thüringen), Ardennen, Mittel-Frankreich südw.], Kleinafrika (Kreuger: c/5 aus Algerien)
6 *Phylloscopus bonelli orientalis* (Brehm) (nach Makatsch, Die Vogelwelt Macedoniens. Leipzig, 1950, S. 173)	15,8	12,6	0,070	0,060	1,28	5,4%	Griechenland, SW-Bulgarien, Jugoslawien bis Kleinasien, Palästina (Eier von Mazedonien)
*39 *Phylloscopus tytleri* Brooks 13,3—17,2 × 10,7—13,0 = 0,04 g (nach Baker; 3 n. R. Kreuger, briefl., lt. Baker, der als Minimum 14,3 × 12,1; 15,3 × 11,5 angab)	16,0	12,2	0,040	0,047	1,22	5,0%	W-Himalaja (Afghanistan, Kaschmir, Kumaon, Garhwal) (Kreuger: c/3 aus Kaschmir)

* bedeutet: ungefleckt reinweiße Eier bei *Phylloscopus* und *Seicercus*

	A	B	g	d	G	Rg	
411 *Phylloscopus sibilatrix* Bechst. 14,0—18,4 × 11,4—13,6 = 0,055—0,082 g (161 nach VERHEYEN 1967)	16,2	12,6	0,070	0,060	1,32	5,3%	Südl. N- u. Mittel-Europa mit Brit. Inseln, N- u. Mittel-Frankreich, Italien, S-Rußland bis Ural, Kaukasus u. SW-Sibirien bis zum Irtysch
175 *Phylloscopus affinis* (Tick.) 14,3—17,2 × 11,3—12,5 = 0,045—0,067 g	15,6	12,0	0,058	0,052	1,14	5,1%	Kaschmir bis O-Assam, Tibet bis Nanschan u. Kukunor, W-China (N-Yünnan bis Kansu) (bei NEHRKORN: *Oreopneuste*)
*3 *Phylloscopus subaffinis subaffinis* (Grant) 14,8 × 11,5—11,9 = 0,050—0,053 g (Sammlung Dr. Henrici)	14,8	11,7	0,052	0,051	1,04	5,0%	O- u. S-Sikang (Mupin = Paohing), NW-Szetschwan bis NW-Fukien u. andere Teile W-Chinas bis Altai u. Changai
28 *Phylloscopus griseolus* Blyth 14,0—17,3 × 12,1—13,0 = 0,06—0,08 g (5 n. JAKUSCHEWITSCH u. a., Vögel Kirgisiens 2, Frunse, 1960, S. 191, russisch)	16,7	12,5	0,070	0,054	1,33	5,1%	Buchara, Turkestan bis Altai u. Changai, Beludschistan, Afghanistan, Kaschmir, Tibet bis Nanschan in Tsinghai (= *indicus* Jerd.)
*40 *Phylloscopus fuscatus fuscatus* (Blyth) 15,2—18,0 × 11,8—14,0 = 0,06—0,08 g (12 Eier n. YAMASHINA, Journ. f. Orn. 86, S. 503, 1938)	16,5	12,5	0,060	0,057	1,32	5,0%	Sibirien östl. des Ob bis Ochotsk. Meer, Sachalin, Ussuriland, W-Mandschurei, Mongolei, Ningsia bis O-Kansu u. N-Szetschwan
3 *Phylloscopus* (*fuscatus*?) *fuligiventer* (Hodgs.) 14,6—15,0 × 12,0—12,2 (nach BAKER)	14,9	12,1	—	—	1,10	—	Himalaja (Nepal bis NO-Assam)
8 *Phylloscopus armandii armandii* (Milne-Edw.) 15,5—18,0 × 12,5—13,2 = 0,07—0,09 g [nach PRZEWALSKI aus HARTERT; Senckenberg-Mus., Frankfurt (leg. Kricheldorff)]	16,3	12,8	0,075	0,063	1,37	5,5%	Innere Mongolei, O-Tsinghai (Kukunor), Kansu u. Szetschwan, S bis etwa 30° n. Br.

* bedeutet: ungefleckt reinweiße Eier bei *Phylloscopus* und *Seicercus*

	A	B	g	d	G	Rg	
3 *Phylloscopus pulcher pulcher* Blyth 15,0—15,7 × 11,3—11,4 = 0,055—0,060 g	15,3	11,4	0,056	0,056	1,03	5,4%	Nepal bis O-Assam u. N-Szetschwan, N-Yünnan u. N-Burma (bei Nehrkorn: *Reguloides*)
16 *Phylloscopus pulcher kangrae* Ticeh. 14,2—16,1 × 10,9—12,0 = 0,045—0,055 g	14,9	11,4	0,050	0,051	1,00	5,0%	NW-Himalaja von Afghanistan u. Gilgit bis Kumaon
55 *Phylloscopus inornatus inornatus* (Blyth) 13,1—15,7 × 11,3—11,9 = 0,04—0,06 g	14,2	11,2	0,050	0,054	0,91	5,5%	Sibirien, Transbaikalien, Amurland, Ussuriland, Äußere Mongolei (Kentei) [= *superciliosus* (Gmelin)]
60 *Phylloscopus inornatus humei* (Brooks) 13,0—16,0 × 10,4—12,0 = 0,043—0,052 g	14,3	11,3	0,048	0,051	0,93	5,2%	Kusnetzk-Gebirge, Altai u. Mongolei (außer Kentei) südw. über Tianschan bis NW-Himalaja (Afghanistan, Kaschmir, Kumaon)
3 *Phylloscopus subviridis* (Brooks) (nach Baker)	14,0	10,7	—	—	0,82	—	O-Afghanistan, NW-Pakistan, N-Kaschmir
10 *Phylloscopus proregulus proregulus* (Pall.) 13,3—15,2 × 10,5—11,1 = 0,045—0,057 g	14,5	10,9	0,050	0,055	0,93	5,4%	S-Sibirien von Altai u. Minussinsk bis Amurmündung, Ussuriland, Sachalin, NO-Tsinghai (N-Sining-Gebiet)
3 *Phylloscopus proregulus chloronotus* (Gray) 13,9—14,2 × 10,3—10,4 (n. Baker)	14,0	10,4	—	—	0,80	—	SW-Kansu bis S-Tibet, N-Yünnan, Assam, Manipur, Sikkim, Nepal
100 *Phylloscopus proregulus simlaensis* Ticeh. 13,0—16,0 × 9,9—11,9 (nach Baker)	14,1	10,9	—	—	0,84	—	W-Himalaja (Gilgit, Kaschmir, Kumaon)
91 *Phylloscopus borealis talovka* Portenko 15,0—17,5 × 12,0—13,6 = 0,054—0,081 g (22 Eier n. Hellebrekers, briefl., 19 n. R. Kreuger, briefl.)	16,2	12,6	0,065	0,055	1,32	5,0%	Skandinavien u. Finnland N von 68° n. Br. bis Transbaikalien, Ussuriland, Korea, NW-Mongolei [bei Nehrkorn: *Acanthopneuste borealis* (Blasius)] (Eier aus dem Westen)

	A	B	g	d	G	Rg	
7 *Phylloscopus borealis kennicotti* (Baird) 15,5—16,7×12,4—12,7 (nach RILEY bei BENT 1949)	16,3	12,5	—	—	1,28	—	W-Alaska
10 *Phylloscopus borealis xanthodryas* Swinhoe 16,2—18,0×12,8—13,9 = 0,080—0,095 g	17,0	13,3	0,085	0,064	1,54	5,5%	Kamtschatka, S-Kurilen, Hokkaido, Südküste des Ochotskischen Meeres, Hondo, Korea
*58 *Phylloscopus magnirostris* Blyth 16,0—20,0×12,2—13,9 = 0,07—0,10 g	18,2	13,2	0,085	0,062	1,62	5,3%	Kaschmir, Ladak, Tibet, N-Yünnan, N-Burma, Szetschwan, Kansu, S-Nanschan
*32 *Phylloscopus trochiloides viridanus* Blyth 14,0—16,5×11,2—12,3 = 0,055 g (vgl. GROTE, Journ. f. Orn. 80, S. 300, 1932 u. Beitr. Fortpfl. biol. Vögel 11, S. 30, 1935; NIETHAMMER; DEMENTIEW u. a. 6, S. 180; NEHRKORN)	15,1	11,7	0,055	0,052	1,05	5,0%	NO-Europa bis W-Sibirien, Altai, Turkestan, Kaschmir
*36 *Phylloscopus trochiloides ludlowi* Whistler 13,3—16,8×10,3—12,6 (nach BAKER)	15,3	11,9	—	—	1,11	—	Himalaja von O-Kaschmir bis Kumaon [bei BAKER 1933: ***Acanthopneuste nitidus viridanus***; bei NEHRKORN *A. viridana* (Blyth)]
*4 *Phylloscopus trochiloides trochiloides* (Sundev.) 15,5×11,7 bis 16,2×12,2 (nach BAKER)	15,8	11,9	—	—	1,14	—	Nepal bis O-Tibet, Tsinling Berge in Schensi, Szetschwan, N-Yünnan (= *lugubris* Blyth)
*4 *Phylloscopus trochiloides obscuratus* Stresemann 15,2—15,6×12,1—12,8 = 0,05—0,07 g (s. Journ. f. Orn. 85, S. 527, 1937)	15,4	12,5	0,058	0,052	1,23	4,7%	Tsinghai [Sining-Gebiet u. Jekundo (= Yushu) am oberen Jangtse)
*8 *Phylloscopus trochiloides plumbeitarsus* Swinh. 15,0—15,8×11,2—11,6 (nach DYBOWSKI & GODLEWSKI aus HARTERT)	15,5	11,5	—	—	1,06	—	O-Sibirien vom Jenissei ostw. bis Mongolei zwischen Kentei u. Gob. Altai, Ussuriland, Mandschurei, nördlichstes Hopeh

* bedeutet: ungefleckt reinweiße Eier bei *Phylloscopus* und *Seicercus*

	A	B	g	d	G	Rg	
*4 *Phylloscopus nitidus* Blyth 15,2—16,0×12,2—12,8 (nach Koslowa in: Ticehurst, A systematic review of the genus *Phylloscopus* ... London, 1938, S. 154)	15,6	12,7	—	—	1,29	—	Kaukasus, Transkaukasien bis NO-Kleinasien, S-Kaspi-Gebiet, Transkaspien, Buchara, ostw. bis NW-Afghanistan (oft zu *Ph. trochiloides* gerechnet)
*7 *Phylloscopus tenellipes* Swinh. 14,9—16,0×12,0—12,5 (nach Yamashina, Journ. f. Orn. 86, S. 500, 1938, u. Baker)	15,5	12,3	—	—	1,20	—	Sachalin, Ussuriland, N-Korea, Japan südw. bis Hondo
*55 *Phylloscopus* (*o.*?) *occipitalis* (Blyth) 15,0—18,0×11,9—13,5 = 0,055—0,075 g	16,4	12,7	0,065	0,054	1,36	4,8%	Turkestan, Afghanistan, Kaschmir bis Kumaon u. Nepal
*30 *Phylloscopus* (*occipitalis*?) *coronatus* (Temm. & Schl.) 14,5—16,7×11,5—12,9 = 0,050—0,075 g	16,1	12,3	0,062	0,054	1,25	5,0%	Mittlerer u. unterer Amur, Ussuriland, Korea, Mandschurei bis N-Hopeh, isoliert Szetschwan, Japan
*10 *Phylloscopus ijimae* (Stejneger) 17,0—18,7×13,0—13,6 (nach Yamashina, Journ. f. Orn. 86, S. 502, 1938)	17,8	13,3	—	—	1,60	—	Sieben Inseln (östl. v. Hondo) (Eier von Izu, meist c/3)
*36 *Phylloscopus reguloides kashmirensis* Ticeh. 14,2—17,1×11,1—12,4 [nach Baker leg. Rattrey]	15,6	12,1	0,055	0,050	1,17	4,7%	NW-Himalaja (Kaschmir bis Kumaon)
*28 *Phylloscopus reguloides reguloides* (Blyth) 13,2—17,1×11,2—12,3 (nach Baker u. La Touche)	15,7	11,8	0,060	0,056	1,12	5,3%	Nepal, Sikkim, angrenzendes Tibet, Assam N des Brahmaputra, N-Yünnan, Szetschwan, NW-Fukien [bei Nehrkorn: *Acanthopneuste trochiloides* (Sund.)]

* bedeutet: ungefleckt reinweiße Eier bei *Phylloscopus* und *Seicercus*

	A	B	g	d	G	Rg	
*55 *Phylloscopus reguloides assamensis* Hartert 13,6—17,0×10,9—13,4 = 0,045—0,065 g	15,5	12,0	0,055	0,051	1,13	4,9%	Assam (Berge südl. des Brahmaputra) u. Manipur (= *r. harterti* Baker; n. VAURIE syn. Nominatform)
*11 *Phylloscopus davisoni* (Oates) 14,5—16,4×11,2—12,4 = 0,045—0,060 g	15,4	11,9	0,052	0,049	1,12	4,6%	O- u. S-Sikang, N-Yünnan, Burma (Karenni bis Tenasserim), N-Siam, N-Laos, N-Tonkin (= *fl. flavo-olivaceus* Hume)
*50 *Phylloscopus cantator* (Tick.) 13,1—15,5×10,8—12,7 = 0,05—0,07 g	14,5	11,9	0,057	0,057	1,06	5,4%	Sikkim, Assam, Burma (früher: *Cryptolopha*)
*4 *Phylloscopus trivirgatus ricketti* (Sclater) 14,2—16,0×11,4—11,9 (nach LA TOUCHE)	15,3	11,8	—	—	1,10	—	Mittel-Sikang (1 Stück), S-Yünnan, Fukien, N-Indochina (früher = *Cryptolopha*)
*64 *Phylloscopus trivirgatus trivirgatus* Strickl. 15,0—17,8×11,4—13,0 = 0,05—0,09 g (Sammlung Nehrkorn, HOOGERWERF, HELLEBREKERS & HOOGERWERF)	16,5	12,4	0,061	0,052	1,30	4,7%	Java [= *Cryptigata;* früher = *Cryptolopha*; bei NEHRKORN fälschlich auch *Cryptolopha grammiceps* (Strickland)]
*3 *Phylloscopus trivirgatus sarasinorum* (Meyer & Wigl.) (HEINRICH bei SCHÖNWETTER, Orn. Mon.ber. 48, S. 120, 1948)	(von HEINRICH ohne Maße beschrieben)						Celebes
*2 *Phylloscopus trivirgatus guilianettii* (Salvad.) 16,8×12,1; 15,9×11,6 (nach RAND, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. 79, S. 477, 1942)	16,5	11,9	—	—	1,20	—	Schneegebirge bis Gebirge SO-Neuguineas
*— *Seicercus ruficapilla minullus* (Rchw.)	(bei MOREAU ohne Maße beschrieben)						NO-Kenia, NO-Tanganjika
*— *Seicercus ruficapilla* (? *johnstoni* W. Sclater) (nach PRIEST)	17,0	12,5	—	—	1,35	—	SW-Tanganjika, S-Niassaland, O-S-Rhodesien

* bedeutet: ungefleckt reinweiße Eier bei *Phylloscopus* und *Seicercus*

	A	B	g	d	G	Rg	
* - *Seicercus ruficapilla ruficapilla* (Sundev.) u. *voelckeri* Roberts	(siehe Text)						O-Transvaal, Natal, Sululand *voelckeri:* S-Kapland
3 *Seicercus umbrovirens umbrovirens* Rüpp. 16,5 × 12,0—12,5 = 0,055—0,059 g (nach v. Erlanger)	16,5	12,2	0,057	0,046	1,26	4,5%	Eritrea, N- u. Zentral-Abessinien
- *Seicercus umbrovirens mackenzianus* (Sharpe) (nach Praed & Grant 1955)	~ 17,5	~ 13,0	—	—	~ 1,52		S-Sudan bis Uganda u. Kenia
1 *Seicercus umbrovirens alpinus* (Ogilvie-Grant) (nach Belcher)	18,0	12,9	—	—	1,55	—	Ruwenzori, W-Uganda
2 *Seicercus laetus laetus* (Sharpe) (nach Prigogine 1961)	18,0	13,0	—	—	1,57	—	O-Kongo, Ruwenzori u. Lendu-Plateau (Prigogine: Eier von Kivu)
*50 *Seicercus castaniceps castaniceps* (Hodgson) 13,6—16,0 × 10,9—12,2 = 0,04—0,06 g	14,6	11,6	0,048	0,046	1,00	4,8%	Nepal, Assam (Chin- u. Kachin Berge, Schan Staaten)
*30 *Seicercus castaniceps sinensis* (Rickett) 13,5—15,2 × 10,4—11,6 = 0,035—0,050 g	14,1	10,9	0,042	0,044	0,86	4,9%	S-China (Eier von NW-Fukien)
*4 *Seicercus burkii whistleri* Ticehurst 15,4—16,0 × 11,6—13,0 = 0,055 (nach Baker 1933, S. 440; Nehrkorn)	15,6	12,7	0,055	0,048	1,28	5,1%	Dharmsala bis Garhwal, S-Tibet, Sikang [bei Nehrkorn irrig: *Cryptolopha tephrocephala* (Anders.)]
*45 *Seicercus burkii burkii* (Burton) 15,0—17,3 × 11,5—13,1 = 0,05—0,065 g	16,1	12,3	0,058	0,048	1,25	4,6%	Nepal bis Assam u. Manipur (= *Cryptolopha*)
*11 *Seicercus burkii tephrocephalus* (Anders. 15,1—15,9 × 11,6—12,2 (nach Baker)	15,3	12,0	—	—	1,12	—	Burma (Pegu, Tenasserim, Schan Staaten), N-Yünnan
*32 *Seicercus affinis affinis* (Horsf. & Moore) 13,8—16,3 × 11,8—13,1 = 0,045—0,065 g	15,4	12,4	0,056	0,048	1,21	4,6%	O-Nepal, Sikkim, Assam, N-Burma, Indochina bis S-Vietnam

* bedeutet: ungefleckt reinweiße Eier bei *Phylloscopus* und *Seicercus*

	A	B	g	d	G	Rg	
*2 *Seicercus affinis intermedius* (La Touche) 14,6×12,1 = 0,057 g; 15,0×12,2 = 0,063 g (Museum Koenig, Bonn)	14,8	12,2	0,060	0,054	1,13	5,3%	S-China: NW-Fukien (Eier von Kuatun)
*42 *Seicercus poliogenys* (Blyth) 15,0—18,0×11,2—13,0 = 0,05—0,07 g	15,8	12,5	0,058	0,048	1,26	4,6%	Darjeeling, Sikkim, Bhutan, Assam, Manipur, Yünnan
*50 *Seicercus xanthoschistos albosuperciliaris* (Blyth) 14,6—17,0×11,4—13,3 = 0,05—0,07 g	15,9	12,5	0,060	0,049	1,27	4,7%	Afghanistan, Beludschistan, W-Himalaja ostw. bis Kumaon
*50 *Seicercus xanthoschistos xanthoschistos* (Hodgson) u. *tephrodiras* Sick 13,7—16,2×10,5—12,5 = 0,045—0,065 g	15,4	11,9	0,055	0,049	1,12	4,9%	Himalaja von Sikkim bis Assam (außer NO u. S) *tephrodiras:* Assam südl. des Brahmaputra, Khasia Berge, Manipur, Teile Burmas [bei NEHRKORN: *Cryptolopha jerdoni* (Brooks)]
*35 *Seicercus grammiceps grammiceps* (Strickland) 13,0—16,6×10,3—12,3 = 0,033—0,055 g (nach HOOGERWERF, HELLEBREKERS & HOOGERWERF)	14,9	11,0	0,041	0,044	0,93	4,4%	Java
34 *Abroscopus superciliaris albigularis* (Blyth) 14,0—16,3×10,5—12,2 = 0,045—0,057 g	15,5	11,5	0,051	0,047	1,03	5,0%	Darjeeling, Sikkim, Assam (südl. des Brahmaputra) bis N-Thailand [bei BAKER: *s. superciliaris* Tickell, *salwinensis* Baker u. *flaviventris* (Jerdon)]
3 *Abroscopus superciliaris superciliaris* (Blyth) 14,5—15,0×10,7—11,2 (nach BAKER)	15,4	11,4	—	—	1,04	—	Tenasserim in Burma (bei BAKER: *schwaneri* Blyth)
3 *Abroscopus superciliaris schwaneri* (Blyth) (nach GIBSON-HILL aus SMYTHIES 1960)	16,0	12,0	—	—	1,20	—	Borneo (allein?) (Eier von Borneo)

* bedeutet; ungefleckt reinweiße Eier bei *Phylloscopus* und *Seicercus*

	A	B	g	d	G	Rg	
3 *Abroscopus superciliaris vordermani* (Büttik.) 14,3—14,5×11,4—11,5 = 0,05 g (nach HOOGERWERF, HELLEBREKERS & HOOGERWERF)	14,4	11,5	0,049	0,051	0,98	5,0%	W-Java (bei HOOGERWERF 1949: *Seicercus*)
6 *Abroscopus schisticeps schisticeps* (Hodgs.) 14,0—16,0×10,4—11,8 (NEHRKORN, BAKER, CAT. BRIT. MUS.)	14,5	11,0	—	—	0,89	—	Nepal, Sikkim (= *Abrornis*)
3 *Abroscopus schisticeps flavimentalis* (Baker) 15,1×11,1 bis 15,4×11,3 (nach BAKER)	15,3	11,2	—	—	0,96	—	Bhutan, SO-Tibet, Assam, N-Burma (Chin Berge, Schan Staaten)
37 *Abroscopus albogularis albogularis* (Horsf. & Moore) 13,3—15,6×10,5—12,0 = 0,04—0,05 g (nach NEHRKORN, BAKER, 2 n. R. KREUGER, briefl.)	14,4	11,5	0,045	0,047	0,94	4,8%	Nepal, Sikkim, Assam, N-Burma (Bei NEHRKORN: *Abrornis albigularis* Moore) (Kreuger: 1/2 Shillong)
36 *Abroscopus albogularis fulvifacies* (Swinhoe) 13,0—15,1×10,0—11,6 = 0,040—0,050 g	14,0	10,8	0,046	0,053	0,84	5,5%	Szetschwan, S-Hälfte Chinas (Fukien), Taiwan, Hainan (bei NEHRKORN: *Abrornis*; = *Seicercus*) (26 Eier aus Fukien, 10 aus Taiwan)
3 *Tickellia hodgsoni hodgsoni* (Moore) (nach OSMASTON 1904 aus BAKER)	16,0	11,9	—	—	1,16	—	Nepal, Sikkim, Assam, N-Burma (Chin Berge) (= *Abroscopus*; = *Seicercus*)
100 *Orthotomus sutorius guzurata* (Lath.) u. *sutorius* (Penn.) 15,1—18,4×10,6—12,7 = 0,05—0,08 g	16,4	11,6	0,065	0,060	1,13	5,7%	*guzurata:* Ceylon *sutorius:* W-Pakistan u. Indien (ohne O) (bei NEHRKORN: *Sutoria*)
200 *Orthotomus sutorius patia* Hodgs. 13,3—17,5×10,0—13,0 = 0,05—0,07 g	15,9	11,3	0,060	0,058	1,06	5,7%	Nepal, Sikkim, Assam (außer NO), W- u. O-Bengalen, Burma, Tenasserim

	A	B	g	d	G	Rg	
40 *Orthotomus sutorius longicauda* (Gm.) 15,0—16,7×10,5—12,1 (nach BAKER 1933, S. 374)	15,6	11,7	—	—	1,10	—	Burma (Schan Staaten), Yünnan (außer SO), S-China, Hainan (Eier von Hongkong)
54 *Orthotomus sutorius maculicollis* Moore 13,4—16,9×10,6—12,2 (nach BAKER 1933, S. 375, u. Sammlung v. Treskow)	15,5	11,4	—	—	1,04	—	S-Thailand, Malayische Halbinsel
35 *Orthotomus sutorius edela* (T.) 14,3—16,4×10,3—11,6 = 0,05—0,06 g (nach HOOGERWERF; HELLEBREKERS & HOOGERWERF)	15,4	11,0	0,050	0,051	0,94	5,3%	Java
100 *Orthotomus atrogularis nitidus* Hume 14,6—16,2×10,7—12,5 = 0,055—0,075 g (nach BAKER 1933, S. 377, u. Brit. Mus.)	15,4	11,4	—	—	1,03	—	Sikkim bis O-Assam, Zentral-Burma bis Tenasserim (außer dem S) u. N-Thailand [bei NEHRKORN: *atrigularis* (T.)]
21 *Orthotomus atrogularis atrogularis* (T.) 14,5—16,8×10,9—12,3 = 0,055—0,075 g	15,6	11,6	0,063	0,060	1,08	5,8%	S-Tenasserim, S-Thailand, Malayische Halbinsel, Borneo (außer dem N)
3 *Orthotomus atrogularis chloronotus* Og.-Grant 16,0—16,5×12,2 (n. OGILV.-GRANT, Ibis 1898, S. 240)	16,2	12,2	—	—	1,25	—	N-Luzon (N von Manila)
4 *Orthotomus atrogularis derbianus* Moore 16,0—17,0×11,5—12,0 = 0,07 g (nach KUTTER u. NEHRKORN)	16,5	11,8	0,070	0,063	1,19	5,9%	Luzon südl. von Manila
2 *Orthotomus atrogularis frontalis* Sharpe (nach NEHRKORN)	16,0	11,0	—	—	1,00	—	südl. Philippinen (Samar, Leyte, Bohol, Dinagat, Mindanao) (Eier von Mindanao)
42 *Orthotomus sericeus hesperius* Oberh. 15,0—16,8×10,5—12,0 (nach BAKER u. HOOGERWERF 1949)	15,6	11,3	—	—	1,03	—	südl. Thailand u. Burma, Malayische Halbinsel, Sumatra, Lingga [früher irrig *r. ruficeps* (Less.)]
1 *Orthotomus sepium borneonensis* Salvad. (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	17,3	11,8	0,071	0,060	1,27	5,6%	Borneo

	A	B	g	d	G	Rg	
72 *Orthotomus sepium sepium* Horsfield 14,3—17,3×10,3—12,0 = 0,046—0,065 g (nach HOOGERWERF, HELLEBREKERS & HOOGERWERF)	16,0	11,1	0,052	0,051	1,03	5,1%	Java
14 *Phyllergates cucullatus coronatus* (Blyth) 14,7—16,9×10,9—13,0 = 0,06 g (nach HARTERT u. NEHRKORN)	15,5	11,4	0,065	0,061	1,03	5,6%	Sikkim, Assam, Manipur, Burma bis Tenasserim (jetzt meist zu *Orthotomus*)
6 *Phyllergates cucullatus cucullatus* (T.) 14,8—16,1×11,5—11,9 = 0,05 g (nach HOOGERWERF, HELLEBREKERS & HOOGERWERF)	15,6	11,8	0,050	0,047	1,12	4,5%	Java
56 *Cisticola erythrops erythrops* (Hartlaub) 16,5—18,5×12,5—13,5 (nach BATES 1911; 3 nach R. KREUGER, briefl.)	17,3	12,9	0,074	0,062	1,47	5,4%	W-Afrika (Gambia bis an Ubangi u. unteren Zaïre, Kongo) (Kreuger: Einzeleier von Ghana)
140 *Cisticola erythrops sylvia* Rchw. 16,0—19,0×11,5—13,8 (nach LYNES 1930; 5 n. PRIGOGINE 1971; 122 n. DE BOURNONVILLE, briefl. 1973)	17,4	12,8	—	—	1,47	—	Kongo (Große Teile), Uganda, Kenia, N- u. Zentral-Tanganjika (de Bournonville: Urumburu in Urundi)
40 *Cisticola erythrops nyasa* Lynes 16,4—18,8×12,0—13,7 (nach LYNES 1930, 3 n. ROBERTS, Ann. Transvaal Mus. 11, S. 238, 1926; 11 n. JAMES 1970)	17,3	12,7	—	—	1,42	—	S-Tanganjika, Portug. O-Afrika, SO-Kongo, N- u. S-Rhodesien, O-Transvaal, Sululand, Natal
11 *Cisticola cantans swanzii* (Sharpe) 16,5—17,8×11,5—12,5 (nach SHUEL 1938)	17,3	11,9	—	—	1,25	—	Gambia bis S-Nigeria
1 *Cisticola cantans cantans* (Heuglin) [nach LYNES (1930) 11 Eier bekannt]	17,0	12,7	—	—	1,40	—	S-Eritrea, Abessinien
2 *Cisticola cantans belli* Og.-Grant 17,9×13,9; 19,2×14,7 mm (nach PRIGOGINE 1961)	18,6	14,3	—	—	1,95		Uganda, NO-Kongo, NW-Tanganjika (Prigogine: NO-Kongo)

	A	B	g	d	G	Rg	
15 *Cisticola cantans pictipennis* Madarász 16,6—19,3×12,3—13,2 (nach SERLE 1943)	17,9	12,7	—	—	1,47	—	Inneres von Kenia, N-Tanganjika (Eier von Nairobi)
41 *Cisticola cantans muenzneri* Rchw. 15,2—18,1×10,7—13,0 = 0,05—0,06 g (nach SWYNNERTON 5 Eier: 17,5×12,2; nach CHUBB 3: 16,3×11,5; nach BELCHER: 18×13; nach JAMES 1970 4: 17,5×12,8 mm; LYNES 1936 36: 16,8×12,4 mm)	17,1	12,4	0,057	0,055	1,36	4,5%	S-Tanganjika, Niassaland, O-N-Rhodesien, O-S-Rhodesien, Inneres von Portug. O-Afrika [bei CHUBB fälschlich *cinerascens* (Heugl.)]
2 *Cisticola woosnami woosnami* Og.-Grant 20,2×13,3; 20,3×13,2 (nach DE BOURNONVILLE, briefl. 1973)	20,3	13,3	—	—	1,86		Uganda, NO-Kongo, NW-Tanganjika (de Bournonville: 1/2 Urundi)
5 *Cisticola woosnami schusteri* Rchw. 17,0—19,0×12,3—13,5 (nach SCHUSTER 1914 u. Lynes 1930, S. 300)	18,0	12,8	0,080	0,060	1,52	5,3%	Inneres Tanganjika (c/3 Moshi, c/2 Uluguru)
2 *Cisticola woosnami lufira* Lynes (nach LYNES 1930)	17,5	13,0	—	—	1,52	-	Katanga u. SW-Tanganjika bis N-Rhodesien
6 *Cisticola lateralis lateralis* (Fraser) 16,3—17,2×12,9—13,0 (n. DE BOURNONVILLE, briefl.)	16,9	13,2	—	—	1,51		Gambia bis Kamerun und Ubangi (de Bournonville: 2/3 Elfenbeinküste)
7 *Cisticola lateralis antinorii* (Heuglin) 15,3—19,0×12,7—13,7 (Sammlungen Lynes, Jackson, van Someren, aus LYNES 1930)	17,6	13,4	—	—	1,60	—	S-Sudan, Uganda, angrenzender Kongo u. Gebiet am unteren Kongo (= Zaïre) (Eier aus Uganda)
2 *Cisticola lateralis vincenti* Chapin (nach LYNES & SCLATER 1934)	17,5	11,8	—	—	1,25	—	N-Angola bis W-Katanga u. NW-N-Rhodesien (bei LYNES: *modesta* Bocage) (Eier aus Angola)
17 *Cisticola bulliens* Lynes (nach LYNES 1930, LYNES & SCLATER 1934, S. 28)	16,3	12,1	—	—	1,22	—	Angola, von Mossamedes bis zum unteren Kongo (Eier von Lobito-Gegend)

	A	B	g	d	G	Rg	
26 *Cisticola anonyma* (v. Müll.) 16,0—18,0×10,6—13,0 = 0,06—0,08 g (NEHRKORN; 17 Eier n. SERLE 1950; 4 nach PRIGOGINE 1971)	16,9	12,5	0,07	0,070	1,36	5,8%	Niger bis Kongo-Mündung u. Ituri (= *rufopileata* Rchw.) (SERLE: Kamerun; NEHRKORN: Gabun; PRIGOGINE: O-Kongo)
2 *Cisticola hunteri discolor* Sjöstedt 19,0×13,6; 19,0×13,5 (nach SERLE 1950)	19,0	13,6	—	—	1,80	—	Kamerunberg
2 *Cisticola hunteri prinioides* Neumann 19,0×13,2 = 0,09 g; 19,5×13,1 = 0,08 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	19,3	13,2	0,086	0,059	1,73	5,0%	Hochland von Kenia (Mau) (bei White syn. *hunteri*) (Kreuger: 1/2 S-Kinangop, Kenia)
10 *Cisticola hunteri chubbi* Sharpe 17,7—19,6×12,0—14,0 = 0,08—0,09 g (nach LYNES 1930; 2 n. R. KREUGER briefl., 2 n. PRIGOGINE 1970)	18,6	13,2	0,086	0,059	1,69	4,9%	W-Kenia (Hochländer), Uganda, angrenzendes Kongo, NW-Tanganjika (Kreuger: 1/2 von SW-Uganda)
— *Cisticola hunteri nigriloris* Shelley (nach BELCHER & PITMAN 1966)	(ohne Maße beschrieben)						N-Niassaland, S-Tanganjika
3 *Cisticola aberrans bailunduensis* Neum.	(bei LYNES & SCLATER ohne Maße beschrieben)						Zentral-Angola (Bailunduland, Benguella)
— *Cisticola aberrans lurio* Vincent 17,5—18,5×13,0—13,5 (nach BENSON 1944)	18,0	13,3	—	—	1,61	—	S-Niassaland, angrenzendes Moçambique
3 *Cisticola aberrans aberrans* (A. Smith) 17,3—17,7×12,4—12,8 (nach ROBERTS 1913 u. 1940; LYNES 1930)	17,5	12,6	— (siehe Text)	—	1,42	—	Transvaal, innerstes Natal
6 *Cisticola aberrans minor* Roberts 15,8—17,0×12,2—12,4 (nach LYNES 1930; 3 n. DE BOURNONVILLE, briefl.)	16,8	12,4	— (siehe Text)	—	1,32	—	O-Küstenland Afrikas von Moçambique bis Kapland
7 *Cisticola chiniana bodessa* Mearns 17,5—18,0×12,5—13,0 = 0,08 g (nach v. ERLANGER)	17,8	12,9	0,082	0,062	1,52	5,4%	SO-Sudan, Eritrea, W- (u. S?-) Abessinien bis an den Fuß des Abessinischen Plateaus (Eier von S-Abessinien, diese Rasse?) (*bodessa* gilt jetzt als Art.)

	A	B	g	d	G	Rg	
13 *Cisticola chiniana ukamba* Lynes (nach Lynes 1930)	16,3	13,0	—	—	1,40	—	Mittl. Plateau von Kenia, östl. Massai-Provinz (Tanganjika) u. Teita-Distrikt
2 *Cisticola chiniana humilis* Madarász (nach R. Kreuger, briefl.)	17,1	13,0	0,090	0,071	1,50	6,0%	Kenia-Hochland (Naiwascha, Nakuru) (Kreuger: 1/2 von Kampi-ya-Moto, Kenia)
— *Cisticola chiniana victoria* Lynes	(bei Lynes 1930 ohne Maße beschrieben)						Gebiet des Victoria Nyanza
1 *Cisticola chiniana fischeri* Rchw.	(bei Lynes ohne Maße beschrieben)						Inneres Zentral- u. N-Tanganjika u. extrem östl. Kongo
3 *Cisticola chiniana heterophrys* Oberh. (nach Lynes 1930)	17,5	13,0	—	—	1,50	—	O-Kenia u. O-Tanganjika zwischen 2° u. 7° s. Br.
12 *Cisticola chiniana procera* Peters (nach Belcher)	17,2	12,5	—	—	1,36	—	S-Tanganjika, Niassaland, Teile von N-Rhodesien, Moçambique
54 *Cisticola chiniana chiniana* (A. Smith) u. *campestris* Gld. 15,6—19,1 × 12,3—13,8 (nach Roberts 1957, 20 n. James 1970)	17,9	12,9	—	—	1,52	—	S-N-Rhodesien, S-Rhodesien, W- u. N-Transvaal, O-Botswana, N-Kapland *campestris:* O-Transvaal, Swasiland, Portug. O-Afrika, Sululand, Natal
4 *Cisticola chiniana fortis* Lynes 16,5—17,6 × 12,9—13,0 (nach Bowen & Lynes 1938 aus Chapin 1953, S. 375)	17,1	12,9	—	—	1,46	—	Zentral- u. N-Angola, Zentral- u. S-Kongo, SW-Tanganjika, N-N-Rhodesien
5 *Cisticola rufilata ansorgei* Neum. (nach Lynes 1930, S. 239)	16,1	12,0	—	—	1,18	—	Inneres Plateau in Zentral- u. S-Angola, S- u. SO-Katanga, W-Sambia (= N-Rhodesien) u. S-Rhodesien
59 *Cisticola rufilata rufilata* (Hartl.) 16,0—18,8 × 11,4—13,2 (nach Roberts 1957)	17,0	12,6	—	—	1,40	—	Innere Plateaus im Damara- u. Ovamboland, Botswana, W-Transvaal, Teile von Sambia

	A	B	g	d	G	Rg	
7 *Cisticola subruficapilla subruficapilla* (A. Smith) (nach LYNES 1930)	15,0	11,3	—	—	1,30	—	SW-Kapland
22 *Cisticola subruficapilla jamesi* Lynes 15,3—17,0 × 11,6—13,0 (nach JAMES 1970)	16,0	12,1	—	—	1,22		SO-Kapland
1 *Cisticola subruficapilla karasensis* (Roberts) (nach HOESCH & NIETHAMMER 1940)	15,5	12,5	0,060	0,054	1,25	4,8%	Berge im mittleren Damaraland u. Namaland
2 *Cisticola lais distincta* Lynes 19,0—20,2 × 12,9—13,1 (n. DE BOURNONVILLE, briefl.)	19,4	13,0	—	—	1,70	—	Teile von Kenia, O-Uganda (de Bournonville: 1/3 Kinangop, Kenia)
Cisticola lais namba Lynes	(von SCLATER & LYNES ohne Maße beschrieben)						Hochland von Zentral-Angola (Ei von Namba)
33 *Cisticola lais semifasciata* Rchw. (nach BELCHER, 2 Eier nach BENSON & PITMAN 1966)	17,1	12,8	—	—	1,44	—	Niassaland (Hochplateau) u. Tanganjika
7 *Cisticola lais monticola* Roberts (nach ROBERTS aus LYNES 1930)	16,6	12,4	—	—	1,30		Südl. Transvaal, nördl. Oranje-Freistaat
32 *Cisticola lais lais* (Finsch & Hartl.) 17,2—18,0 × 12,5—12,9 = 0,07 g (nach ROBERTS aus LYNES 1930; 22 n. CHUBB 1922; 4 n. R. KREUGER, briefl.)	17,5	12,4	0,070	0,054	1,41	4,8%	Natal, NO- u. O-Transvaal [bei CHUBB fälschlich *subruficapilla* (Smith)] (Kreuger: c/4 aus Khubelu River Tal, Basutoland)
9 *Cisticola njombe njombe* Lynes (nach LYNES 1934 u. PRAED & GRANT 1955, S. 466)	~ 17,5	~ 12,5	—	—	~1,42		S-Tanganjika
4 *Cisticola galactotes amphilecta* Rchw. (Museum Tring)	18,3	12,9	—	—	1,57		Senegal bis Kamerun, W- u. Zentral-Kongo (LYNES: 1/4 aus Gabun)

	A	B	g	d	G	Rg	
11 *Cisticola galactotes nyansae* Neum. 16,4—17,2×12,1—13,0 [nach LYNES (1930: van Someren hat viele Gelege); 3 n. JAMES 1970; 3 n. DE BOURNONVILLE, briefl.]	16,6	12,4	—	—	1,28	—	NO-Kongo, Uganda, Kenia (außer, trocknem N u. Küstenstreifen), NW-Tanganjika
18 *Cisticola galactotes zalingei* Lynes 16,0—17,8×12,0—13,5 (nach LYNES 1930 u. SHUEL 1938, S. 239)	16,9	12,3	—	—	1,33	—	N-Nigeria bis Darfur in W-Sudan
15 *Cisticola galactotes lugubris* (Rüpp.) 15,5—17,0×12,0—13,0 (Sammlung Cheesman nach LYNES 1930, n. v. ERLANGER)	17,0	12,6	— (siehe Text)	—	1,40	—	Eritrea, Abessinien
30 *Cisticola galactotes haematocephala* Cab. (nach LYNES 1930, Brit. Museum)	15,7	12,1	0,070	0,064	1,20	5,8%	Küste von S-Somalia u. Kenia (Eier von O-Kenia)
8 *Cisticola galactotes suahelica* Neum. (nach LYNES 1930)	16,6	12,5	—	—	1,33	—	Tanganjika u. O-Kongo nördl. vom Merusee
8 *Cisticola galactotes luapula* Lynes (nach SCLATER & LYNES 1934)	16,2	12,1	—	—	1,20	—	Meru-Gebiet in SO-Kongo, Bangweolo-Gebiet in N-Sambia (gilt auch als syn. *galactotes*) (Eier vom Bangweolo-See)
21 *Cisticola galactotes galactotes* (Temm.) 15,9—19,3×11,5—14,2 = 0,08—0,09 g (nach CHUBB, LYNES 1930, 6 n. JAMES 1970, 2 n. R. KREUGER, briefl.)	17,0	12,8	0,086	0,066	1,41	5,5%	SO-Kongo, N-Sambia, Niassaland, Portug. O-Afrika, N-Botswana, Natal (bei CHUBB: *lugubris* Rüppell) (Kreuger: Empangeni, S-Afrika)
10 *Cisticola pipiens congo* Lynes 15,7—19,1×12,0—13,0 (nach A. W. VINCENT, Ibis 1948, S. 303)	17,4	12,5	—	—	1,40	—	NO-Angola, Katanga, N- u. W-N-Rhodesien, Ngamiland
5 *Cisticola pipiens pipiens* Lynes (nach SCLATER & LYNES 1934, S. 32)	17,0	12,7	—	—	1,40	—	Benguella, Sambia bis N-Botswana (Eier von Huambo, S-Angola)
— *Cisticola carruthersi* Og.-Grant	(bei LYNES 1930 ohne Maße beschrieben)						Uganda, O-Kongo, Nyansa-Provinz

	A	B	g	d	G	Rg	
6 *Cisticola tinniens oreophila* van Someren 16,0—16,8×12,0—12,5 (nach Lynes 1930; 3 n. de Bournonville, briefl.)	16,3	12,2	—	—	1,25	—	Kenia-Hochland (Lynes: 1/3 von Mau; de Bournonville: 1/3 von S-Kinangop)
11 *Cisticola tinniens perpulla* Hartert (nach Lynes 1930)	15,9	11,9	—	—	1,15	—	Hochland von Zentral-Angola
158 *Cisticola tinniens tinniens* (Licht.) 15,7—17,3×11,9—12,5 (nach Chubb, Lynes 1930, Roberts 1957)	16,2	12,2	0,075	0,060	1,24	6,0%	Südl. u. östl. Südafrika von S-Rhodesien südw. (ohne extreme Trockengebiete)
22 *Cisticola robusta robusta* (Rüpp.) 18,0—20,0×13,5—14,2 = 0,085—0,102 g (nach v. Erlanger 1905, Lynes 1930)	19,4	14,0	0,100	0,064	1,92	5,2%	Eritrea, Abessinisches Plateau, im S bis Harrar Berge u. auf der S-Seite des Hawaschtals (= *Drymoica robusta* Rüpp.)
19 *Cisticola robusta ambigua* Sharpe 16,6—19,3×12,3—13,2 (nach Lynes 1930 u. Serle, Ibis 1943, S. 71)	17,8	12,4	—	—	1,40	—	Inner-Kenia (Berge) (meist syn. zu *nuchalis*) (Serle: 3 c/3 von Nakuru)
7 *Cisticola robusta nuchalis* Rchw. 18,1—19,8×13,2—14,4 (n. de Bournonville, briefl.)	19,0	13,8	—	—	1,84		W-Kenia, Uganda, NW-Tanganjika, NO-Kongo (Eier aus Uganda u. Ruanda)
2 *Cisticola robusta awemba* Lynes	18,1	13,4	—	—	1,68	—	SW-Tanganjika, Katanga, N-N-Rhodesien
10 *Cisticola robusta angolensis* (Boc.) (nach Lynes 1930, Sclater & Lynes 1934)							Inneres von N- u. Zentral-Angola
13 *Cisticola natalensis strangei* (Fraser) 16,6—20,0×12,4—14,3 = 0,07 g (nach Cat. Brit. Mus., Nehrkorn, Lynes 1930, Shuel 1938, Serle 1940)	18,4	13,8	— (siehe Text)	—	1,78	—	Portug. Guinea bis Kamerun, W-Kongo, Kongo-Mündung
— *Cisticola natalensis valida* (Heugl.)		(bei Lynes ohne Maße beschrieben)					W-Kongo (Übergang), S-Sudan, Uganda (syn. von *strangei*?)
1 *Cisticola natalensis kapitensis* Mearns (nach Lynes 1930)	18,0	13,6	—	—	1,70	—	Zentrales Kenia bis Meru-Distrikt u. angrenzende N-Provinz von Tanganjika

	A	B	g	d	G	Rg	
82 *Cisticola natalensis natalensis* (A. Smith) 16,0—21,3×12,3—14,7 = 0,07—0,09 g (nach LYNES 1930, BELCHER, SWYNNERTON 1911, ROBERTS 1940, PRIEST 1948, CHUBB, JAMES 1970; 11 n. R. KREUGER, briefl.)	19,1	13,8	0,089	0,062	1,85	5,1%	Niassaland, Portug. O-Afrika, O-N-Rhodesien, S-Rhodesien, O-Kapland (Kreuger: 2 c/4, 1 c/3 Banket, Rhodesien)
3 *Cisticola natalensis huambo* Lynes (nach LYNES 1930)	20,3	12,8	—	—	1,70	—	Innerer Benguella-Distrikt von Angola
– *Cisticola cinereola cinereola* Salvadori (nach PRAED & GRANT 1955, S. 502)	~ 17,5	~ 12,0	—	—	~ 1,33	—	O- u. S-Abessinien, NW-Somalia
3 *Cisticola fulvicapilla angusticauda* Rchw. 14,0—14,8×11,0 (nach LYNES 1930)	14,4	11,0	—	—	0,90	—	W-Kenia, W-Tanganjika, SO-Kongo, N-Rhodesien (Lynes: c/3 Elisabethville, Katanga)
13 *Cisticola fulvicapilla muelleri* Alexander (nach BELCHER)	15,1	11,9	—	—	1,10	—	S- u. Zentral-Tanganjika, Niassaland, Portug. O-Afrika, NO-N-Rhodesien
103 *Cisticola fulvicapilla ruficapilla* (A. Smith) 13,6—17,0×10,8—12,4 (LYNES 1930, CAT. BRIT. MUS., JAMES 1970)	15,5	11,5	—	—	1,06	—	S-Rhodesien, Transvaal, Oranje Freistaat, N- u. S-Kapland [bei NEHRKORN: *Dryodromus fulvicapilla* (Vieill.)]
48 *Cisticola fulvicapilla fulvicapilla* (Vieillot) 13,6—16,0×10,4—12,3 = 0,05—0,06 g (nach JAMES, LYNES 1930; 8 n. R. KREUGER, briefl.)	15,3	11,5	0,056	0,053	1,03	5,0%	Natal, Kapland (außer SW u. NW) (Kreuger: 2 c/4 aus Natal)
8 *Cisticola nana* Fischer & Reichenow (nach LYNES 1930)	14,4	11,4	—	—	0,96	—	Abessinien, O-Kenia, N- u. Zentral-Tanganjika
1 *Cisticola ruficeps guinea* Lynes (nach SERLE 1940)	13,0	10,5	—	—	0,75	—	Gambia bis Kamerun (Ei aus N-Nigeria)
27 *Cisticola ruficeps ruficeps* (Cretzschm.) (nach LYNES 1930)	16,0	12,0	—	—	1,18	—	Vom Schari bis Kordofan

	A	B	g	d	G	Rg	
11 *Cisticola brachyptera brachyptera* Sharpe 14,3—15,9×11,0—11,8 (nach SHUEL 1938, CHAPIN 1953)	14,9	11,4	—	—	1,01	—	Von Senegal bis S-Sudan, Uganda, W-Kenia u. Kongo Mündung
5 *Cisticola brachyptera zedlitzi* Rchw. 15,7—17,0×11,5—12,7 (nach SERLE 1943)	16,5	12,2	—	—	1,27	—	Eritrea u. Abessinien (außer SO) (Eier vom Didesa Fluß nahe Adis Abeba)
4 *Cisticola brachyptera reichenowi* Mearns (nach BELCHER aus LYNES 1930)	14,4	11,5	—	—	0,96	—	Küstenland von Kenia u. S-Somalia
5 *Cisticola brachyptera katonae* Madarász (nach LYNES 1930)	16,2	11,7	—	—	1,14	—	Inneres Kenia bis zum Fuß des Kilimandscharo in N-Tanganjika
12 *Cisticola brachyptera isabellina* Rchw. (nach BELCHER)	15,4	11,7	—	—	1,09	—	Zentral- u. S-Tanganjika, Niassaland, Portug. O-Afrika, O- u. N-S-Rhodesien
18 *Cisticola brachyptera loanda* Lynes (nach LYNES 1930, SCLATER & LYNES 1934)	15,7	11,6	—	—	1,09	—	Inneres Zentral- u. N-Angola, südl. Kongobecken, W-N-Rhodesien
4 *Cisticola rufa* (Fraser) 15,0—16,4×11,5—12,3 = 0,06—0,07 g (NEHRKORN, Schönwetter; 1 nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	15,4	11,8	0,062	0,059	1,13	5,5%	Gambia bis Zentral-Afrika (Fort Archambault) u. N-Kamerun (Kreuger: 1/1 von Ghana)
4 *Cisticola juncidis juncidis* (Raf.) 15,9—16,2×11,5—11,6 = 0,05—0,06 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	16,0	11,5 (nach LYNES 1930 wie *j. cisticola*)	0,065	0,052	1,09	5,0%	S-Frankreich, Korsika, Italien, Ungarn, Balkan, Kleinasien, Cypern, Ägypten
100 *Cisticola juncidis cisticola* (T.) 14,8—17,1×10,2—13,0 = 0,05—0,07 g	15,5	11,6	0,060	0,058	1,08	5,6%	Spanien, Portugal, Balearen, Marokko, Algerien, Tunesien
14 *Cisticola juncidis uropygialis* (Fraser) 14,0—15,5×10,8—11,2 (nach SHUEL)	14,9	11,2	—	—	1,00	—	Senegal bis W-Eritrea, W- u. S-Abessinien, SW-Arabien (Eier aus der Provinz Kano in N-Nigeria)
7 *Cisticola juncidis perennia* Lynes (nach PITMAN u. VAN SOMEREN in LYNES 1930)	14,4	10,8	0,043	0,048	0,86	5,0%	NO-Kongo, Uganda, Albert-See, Kenia, N-Tanganjika, Sansibar (Eier vom Albert See)

	A	B	g	d	G	Rg	
116 *Cisticola juncidis terrestris* A. Smith 13,5—16,4×10,9—12,0 (nach Belcher, Chubb, Lynes 1930, Lynes & Sclater 1934; 53 n. James 1970)	15,0	11,3	0,055	0,056	0,98	5,6%	S-Afrika von Gabun, Kasai, Urundi, S-Tanganjika südwärts (außer fast ganz SW-Afrika)
400 *Cisticola juncidis cursitans* (Franklin) 13,3—16,8×10,2—12,3 = 0,045—0,07 g	15,0	11,5	0,057	0,058	1,03	5,5%	Indien, Assam, Oberburma
50 *Cisticola juncidis omalura* Blyth 14,3—16,4×11,1—12,3 (nach Baker 1933)	15,7	11,9	—	—	1,17	—	Ceylon
120 *Cisticola juncidis malaya* Lynes 13,9—16,6×10,7—12,2 = 0,04—0,06 g (nach Cat. Brit. Mus., Hoogerwerf, Hellebrekers & Hoogerwerf 1967)	15,0	11,4	0,050	0,051	1,02	4,9%	Niederburma, Thailand, Malayische Halbinsel, Nicobaren, Sumatra, W- u. Mittel-Java
60 *Cisticola juncidis tinnabulans* (Swinhoe) 14,0—16,0×11,0—12,3 (La Touche; Vaughan & Jones, Ibis 1913, S. 60; Brit. Mus. n. Lynes 1930)	14,5	11,4	—	—	0,98	—	China, Indochina, Taiwan, Hainan, Philippinen
64 *Cisticola juncidis brunniceps* (T. & S.) 15,2—16,5×11,5—12,5 = 0,06—0,08 g	16,1	12,1	0,070	0,063	1,20	5,8%	Hondo, Sieben Inseln, Riu Kiu Inseln
3 *Cisticola juncidis leanyeri* Givens & Hitchcock 15,2—15,3×11,3—11,5 (nach Givens & Hitchcock)	15,3	11,4		—	1,00	—	Nord-Territorium (Port Darwin Distrikt) in Australien
51 *Cisticola cherina* (A. Smith) 13,9—18,0×11,0—12,6 = 0,05—0,07 g (7 Eier nach Appert, Journ. f. Orn. 113, S. 84, 1972)	15,8	11,7	0,060	0,056	1,09	5,4%	Madagaskar (= *madagascariensis* Newton)
120 *Cisticola exilis tytleri* Jordon 13,1—16,1×10,9—12,0 (nach Baker)	14,8	11,4	—	—	1,00	—	NO-Indien, Bengalen, Assam, Oberburma, Yünnan
30 *Cisticola exilis equicaudata* Baker 13,2—16,2×10,8—12,1 = 0,05—0,07 g	14,9	11,2	0,056	0,058	0,96	5,8%	Niederburma, Thailand, Indochina

	A	B	g	d	G	Rg	
2 *Cisticola exilis lineocapilla* Gld.? 15,0—15,1 × 11,6 = 0,05 g (nach Sammlung R. Kreuger, briefl.)	15,1	11,6	0,050	0,050	1,05	4,8%	Bandoeng, Malaya (welche Rasse dort?) (Kreuger: 1/2)
5 *Cisticola exilis lineocapilla* Gld.? 13,0—14,2 × 10,2—10,8 = 0,04 g (Sammlung Bartels, nach Hellebrekers & Hoogerwerf 1967)	13,8	10,7	0,043	0,051	0,82	5,2%	W-Java (von wo bisher wohl nicht bekannt)
3 *Cisticola exilis lineocapilla* Gld. 15,0—15,4 × 11,2—11,4 = 0,05 g (nach Hellebrekers & Hoogerwerf 1967)	15,2	11,3	0,050	0,050	1,00	5,0%	O-Java, Kleine Sunda Inseln, Nord Territorium in Australien (1/3 von Flores)
22 *Cisticola exilis diminuta* Mathews 13,7—16,2 × 10,9—12,0 = 0,05—0,06 g (2 Eier nach Mayr & Rand, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. 73, S. 119, 1937)	15,1	11,5	0,057	0,057	1,03	5,5%	O-Neuguinea, Bismarck Archipel, Kap York Halbinsel (Mayr & Rand: 1/2 von S-Neuguinea)
40 *Cisticola exilis exilis* (Vig. & Horsf.) 13,2—15,7 × 10,2—12,0 = 0,05—0,06 g	14,5	11,4	0,055	0,058	0,99	5,6%	O-Australien (Queensland von 17° s. Br. südw., Neusüdwales, Victoria) (= *ruficeps* Gould)
2 *Cisticola aridula tanganyika* Lynes 14,5 × 11,0; 15,0 × 11,0 (n, de Bournonville, briefl.)	14,8	11,0	—	—	0,95	—	Kenia u. N-Tanganjika (de Bournonville: Nairobi)
3 *Cisticola aridula lobito* Lynes		(nach Lynes 1930 wie *C. a. kalahari*)					Küstengebiet von Angola
38 *Cisticola aridula kalahari* Og.-Grant u. *caligina* Clancey 14,0—16,6 × 10,9—11,6 = 0,045—0,055 g (nach Roberts 1913, Lynes 1930; Hoesch & Niethammer 1940)	14,7	11,4	0,050	0,052	0,98	5,1%	S-Angola u. Damaraland, ostw. bis N- u. S-Rhodesien, Transvaal, Portug. O-Afrika u. Natal *caligina:* NO des Bereichs (bei Roberts 1913: *lavendulae* Og.-Grant & Reid)
13 *Cisticola textrix major* (Roberts) 15,0—16,4 × 10,8—12,3 = 0,05—0,07 g (nach Roberts 1926; 7 n. R. Kreuger, briefl.)	15,7	11,8	0,065	0,060	1,13	5,6%	Inneres Natal, Transvaal, Oranje Freistaat, O-Kapland [bei Roberts: *Hemipteryx mystica* (Roberts)] (Kreuger: c/3 Johannesburg, c/4 Oranje Freistaat

	A	B	g	d	G	Rg	
10 *Cisticola textrix textrix* (Vieill.) 15,0—16,3×10,5—12,6 = 0,060—0,080 g	15,7	11,5	0,065	0,068	1,08	6,0%	südwestl. Kapland
5 *Cisticola eximia eximia* (Heuglin) (nach LYNES 1930)	16,0	11,4	—	—	1,08	—	Oberer Nil, NO-Kongo, W-Abessinien, Eritrea
9 *Cisticola dambo kasai* Lynes 14,6—15,8×11,2—11,8 (nach LYNES 1938)	15,2	11,5	—	—	1,02	—	Kasai-Provinz (W-Kongo)
1 *Cisticola dambo dambo* Lynes (nach LYNES & SCLATER 1934)	15,5	12,0	—	—	1,15	—	südl. Kongo u. östlichstes Angola, NW-N-Rhodesien
3 *Cisticola brunnescens brunnescens* Heugl. (nach CHEESMAN aus LYNES 1930)	17,4	12,3	—	—	1,30	—	Eritrea, Abessinien ohne den NW (Wambera), W-Somalia
8 *Cisticola brunnescens nakuruensis* van Som. (nach LYNES 1930)	15,1	11,6	—	—	0,95	—	Kenia (Hochland)
4 *Cisticola brunnescens hindii* Sharpe (nach LYNES 1930)	16,0	12,0	—	—	1,18	—	Kenia (mittleres Plateau), N-Tanganjika
8 *Cisticola brunnescens cinnamomea* Rchw. (nach LYNES & SCLATER 1934, S. 22)	14,9	11,0	—	—	0,93	—	S-Tanganjika, Katanga, Sambia, S-Rhodesien, Mittel-Angola
14 *Cisticola brunnescens egregia* (Roberts) (nach LYNES 1930)	15,5	11,6	—	—	1,08	—	Pondoland, Natal, Sululand, O-Transvaal
2 *Cisticola ayresii mauensis* van Someren 15,3×11,2; 15,9×11,3 (n. DE BOURNONVILLE, briefl.)	15,6	11,3	—	—	1,03	—	Hochland ven Kenia (de Bournonville: S-Kinangop)
33 *Cisticola ayresii ayresii* Hartl. 14,7—16,3×10,6—12,2 = 0,04—0,07 g (nach ROBERTS 1926 u. 1940, LYNES 1930, 3 n. BENSON & PITMAN 1966; 13 n. R. KREUGER, briefl.)	15,2	11,5	0,055 (siehe Text)	0,053	1,03	5,1%	Tanganjika, Katanga, Osthälfte von S-Afrika, Angola [= *Nephelicola minuta* (Gunning) u. *Hemipteryx immaculata* Hartl.] (Benson & Pitman: Niassaland) (Kreuger: 1 c/4, 3 c/3 Natal)
— *Graminicola bengalensis bengalensis* Jerd. (nach BAKER)	17,2	14,3	—	—	1,80	—	S-Nepal, S-Bhutan, Assam, Manipur
13 *Graminicola bengalensis striata* Styan 18,0—20,3×14,1—16,0 (nach BAKER)	19,0	15,0	—	—	2,18	—	Tenasserim, Thailand, Hainan

	A	B	g	d	G	Rg	
40 *Scotocerca inquieta saharae* (Loche) 13,0—16,8×10,0—12,8 = 0,040—0,065 g	14,8	11,2	0,053	0,055	0,96	5,5%	Algerien bis Barka (Cyrenaica)
20 *Scotocerca inquieta inquieta* (Cretzschmar) 13,8—16,0×10,7—12,4 = 0,050—0,075 g (zum Teil P. Schmitz, Zeitschr. Ool. 29, S. 4, 1924)	15,2	11,7	0,062	0,061	1,06	5,8%	N-Ägypten (Cairo), Sinai, SO-Palästina
— *Scotocerca inquieta striata* (Brooks) 15,2—17,2×11,6—12,8 (nach Baker und Cat. Brit. Mus.)	16,0	12,3	—	—	1,23	—	S- u. O-Iran, Beludschistan, Afghanistan, NW-Indien bis zum Indus
2 *Prinia gracilis carlo* Zedlitz 14,2×11,2; 14,1×11,1 (n. de Bournonville, briefl.)	14,1	11,1	—	—	0,88	—	W-Küste des Roten Meeres v. SO-Sudan südw. (de Bournonville: Port Sudan)
3 *Prinia gracilis natronensis* Nicoll 14,7—15,3×11,0—11,2 = 0,06 g (nach Sammlung R. Kreuger, briefl.)	14,9	11,1	0,058	0,061	0,98	5,9%	Ägypten (Wadi Natron) (Kreuger: c/3 von dort)
25 *Prinia gracilis gracilis* (Licht.) 14,0—15,2×10,5—11,6 = 0,055—0,068 g	14,6	11,0	0,060	0,060	0,91	6,6%	Nil-Tal von Dongola südwärts bis Chartum
28 *Prinia gracilis deltae* Rchw. u. *palaestinae* Zedlitz 13,6—15,0×10,6—12,0 = 0,050—0,070 g (3 nach R. Kreuger, briefl.)	14,4	11,2	0,060	0,065	0,93	6,4%	Unter-Ägypten *palaestinae:* Palästina (Jordanien?) (Kreuger: c/3 Jaffa)
15 *Prinia gracilis irakensis* Meinertzh. (n. Makatsch 1958)	14,1	11,4	0,060	0,065	0,94	6,4%	Irak, Seistan (Makatsch: S-Irak)
129 *Prinia gracilis lepida* (Blyth) 11,9—15,1×9,9—11,8 = 0,045—0,065 g (29 Eier nach Sarudny 1903, S. 424f.)	13,8	10,8	0,055	0,065	0,83	6,7%	SO-Iran, Beludschistan, Afghanistan, westliches Indien (Sarudny: O-Iran)
7 *Prinia gracilis stevensi* Hart. 12,2—14,3×10,1—12,2 (nach Baker)	13,7	10,9	—	—	0,84	—	Assam, O-Bengalen, Ganges Delta
200 *Prinia maculosa maculosa* (Bodd.) u. *hypoxantha* (Sharpe) 14,0—18,0×10,0—12,6 = 0,06—0,09 g (nach James 1932, Museum Berlin, Nehrkorn)	16,1	11,4	0,072	0,071	1,12	6,9%	*maculosa:* Westl. S-Afrika, Klein-Namaland *hypoxantha:* Östl. S-Afrika, Natal, Transvaal (meiste Eier vom Osten: Kapland)

	A	B	g	d	G	Rg	
17 *Prinia substriata* (Smith) 15,2—17,3×11,2—12,7 (nach JAMES 1926 u. Brit. Mus.)	16,3	11,7	0,065	0,059	1,15	5,6%	S-Afrika (SW-Karru u. Namaland)
30 *Prinia flavicans flavicans* (Vieill.) u. *ortleppi* Tristram 14,7—17,7×10,8—12,7 = 0,05—0,08 g	16,0	11,7	0,065	0,061	1,13	5,8%	*flavicans:* SW-Afrika (außer Kaokoveld), ostw. bis W-S-Rhodesien *ortleppi:* N-Kapland bis W-Oranje Freistaat u. W-Transvaal
35 *Prinia pectoralis pectoralis* (Smith) 14,2—17,1×10,5—12,2 (nach JAMES 1970)	15,5	11,4	—	—	1,02	—	W-Kapland nordw. bis zum Oranje, W-Transvaal (= *Priniops ocularius*; = *Spiloptila*)
3 *Prinia pectoralis ocularius* (Smith) 14,7×10,8—11,2 = 0,042 g (nach MACLEAN 1974; 1 n. Sammlung R. KREUGER, briefl.)	14,7	11,0	0,042	0,067	0,92	4,8%	NW-Kapland, SW-Afrika, W-Oranje Freistaat (= *Priniops*; = *malorensis* Sharpe) (Kreuger: Kalahari)
2 *Prinia clamans* (T.) 16,0×11,0—12,0 = 0,055 g (NEHRKORN u. KUSCHEL)	16,0	11,5	0,055	0,052	1,09	5,0%	Abessinien (= *Spiloptila;* = *Priniops*)
2 *Prinia erythroptera kirbyi* Haagner 17,5×12,5 (BELCHER); 17,2×12,1 = 0,07 g (Schönwetter)	17,3	12,3	0,070	0,057	1,34	5,2%	Niassaland (= *Heliolais*)
3 *Prinia subflava subflava* (Gm.) 15,5—16,3×11,2—11,7 = 0,06 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	15,8	11,4	0,059	0,055	1,07	5,5%	Vom Senegal ostw. über Kamerun u. S-Sudan bis N-Uganda u. Abessinien (außer Teil im W) (= *P. superciliosa* Sws.) (Kreuger: c/3 von Senegal)
81 *Prinia subflava pallescens* Mad. 13,8—16,5×10,9—11,8 (nach SHUEL u. LYNES)	15,1	11,1	—	—	0,95	—	Von Mopti am mittl. Niger ostw. durch N-Nigeria bis SW-Eritrea u. W-Abessinien (bei LYNES: *Prinia m. mistacea* (Rüpp.), bei SERLE: *P. s. superciliosa* Sws.) (Eier von N-Nigeria u. Darfur)

	A	B	g	d	G	Rg	
17 *Prinia subflava melanorhyncha* (Jard. & Fras.) 13,0—16,6×11,0—12,7 = 0,05—0,06 g (nach Holman in Bannerman; 13 n. R. Kreuger, briefl.)	15,0	11,4	0,055	0,054	1,01	5,2%	Sierra Leone bis S-Nigeria, weiter im O Übergang zu *immutabilis* (Kreuger: c/4, c/3, 1/3 + *Chrysococcyx k. klaas* von Ghana, Kumusi)
x + 1 *Prinia subflava immutabilis* van Someren (nach Chapin; 1 Ei nach Granvik)	15,5	12,3	0,084	0,078	1,22	7,0%	N-Kongo, Uganda (außer N und S), Kenia (bei White syn. *melanorhyncha*) (Granvik: Mt. Elgon)
19 *Prinia subflava tenella* (Cab.) 14,0—17,8×10,8—11,4 (nach Kuschel, Schuster; Lynes 1934; 3 nach James 1970)	15,5	11,2	—	—	1,00	—	SO-Kenia, Tanganjika, S-Uganda (meist syn. *melanorhyncha*; bei Schuster: *mystacea* Rüpp.) (Lynes: Iringa; James: c/3 Entebbe)
11 *Prinia subflava graueri* Hart. 15,6—16,0×11,4—12,1 = 0,07 g (3 n. Prigogine 1971, 8 n. R. Kreuger, briefl.)	15,8	11,9	0,070	0,064	1,17	6,0%	Ruanda u. vom Tanganjika See durch Kongo bis N- u. Zentral-Angola (bei White syn. *melanorhyncha*) (Kreuger: 2 c/3, 1/2 Ruanda-Urundi)
150 *Prinia subflava affinis* (Smith) u. *pondoensis* Roberts (und andere?) 14,5—17,7×10,8—13,0 (einmal 14×11 mm) (nach Roberts 1957)	15,9	11,5	— siehe Text)	—	1,10	—	s. beide nächste Rassen
24 *Prinia subflava affinis* (Smith) 14,3—17,0×10,5—12,0=0,05—0,07 g (nach James 1970; 12 n. R. Kreuger, briefl.)	15,5	11,8	0,055	0,061	1,09	4,7%	SO-Kongo S bis NO-Sululand, Transvaal, O-Botswana (Kreuger: 2 c/3, 1 c/4, 1/2, S-Rhodesien; James: S-Rhodesien u. Sambia)
3 *Prinia subflava pondoensis* Rob. 15,3—16,1×11,3—11,6 = 0,06 g (nach Sammlung R. Kreuger, briefl.)	15,6	11,5	0,058	0,057	1,09	5,4%	O-Kapland, Natal, Sululand (außer NO), S-Moçambique (Kreuger: c/3 Natal)

	A	B	g	d	G	Rg	
200 *Prinia subflava insularis* (Legge) u. *franklinii* Blyth 14,2—17,8×10,7—12,3 = 0,060—0,085 g	15,8	11,7	0,072	0,068	1,12	6,4%	*insularis:* Ceylon [bei NEHRKORN: *jerdonii* (Blyth)] *franklinii:* SW-Indien von Nilgiris südwärts
200 *Prinia subflava inornata* Sykes, *terricolor* (Hume) u. *fusca* (Hodgs.) 13,2—18,0×10,0—12,7 = 0,055—0,090 g	15,6	11,5	0,072	0,070	1,07	6,7%	*inornata:* Indien (außer S, NW u. NO) *terricolor:* NW-Indien *fusca:* Nepal O bis Assam N des Brahmaputra
200 *Prinia subflava burmanica* Harington 14,0—17,2×10,5—12,3 = 0,06—0,08 g	15,5	11,4	0,070	0,069	1,03	6,3%	Assam S vom Brahmaputra, Burma bis Thayetmyo südw., N-Thailand (jetzt syn. *blanfordi*)
200 *Prinia subflava blanfordi* (Walden) 14,2—17,2×10,5—12,6 (nach BAKER u. CAT. BRIT. MUS.)	15,7	11,5	—	—	1,08	—	S-Burma
— *Prinia subflava herberti* Baker	(bei BAKER ohne Maße beschrieben)						Mittel- u. S-Thailand
200 *Prinia subflava extensicauda* (Swinhoe) 13,5—17,8×10,7—12,7 (SWINHOE, RICKETT, Ibis 1905, CAT. BRIT. MUS.)	15,6	11,7	—	—	1,10	—	S-China, etwa vom Jangtse südwärts
18 *Prinia subflava formosa* Harington 14,7—16,0×10,5—12,0 (nach YAMASHINA u. HACHISUKA & UDAGAWA)	15,4	11,5	—	—	1,05	—	Taiwan
130 *Prinia subflava blythi* (Bp.) 14,7—17,2×10,9—12,4 = 0,06—0 ,09g (nach Nehrkorn, Schönwetter, HELLEBREKERS & HOOGERWERF 1967)	16,2	11,6	0,069	0,072	1,13	6,8%	Java (bei NEHRKORN: *familiaris* Horsf.)
6 *Prinia somalica erlangeri* Rchw. 15,0—16,0×10,5—11,1 = 0,06—0,07 g	15,6	11,0	0,066	0,067	0,98	6,7%	S-Somalia, Gurraland in S-Abessinien, N- u. NO-Kenia
— *Prinia molleri* Bocage (n. PRAED & GRANT 1973)	~ 18,0	~ 12,0	—	—	~ 1,34	—	São Thomé

	A	B	g	d	G	Rg	
20 *Prinia leucopogon leucopogon* (Cab.) 16,0—19,9×11,5—13,0 (nach Bates; 2 Eier nach Prigogine 1971)	17,6	12,2	—	—	1,33	—	von Kamerun und Ubangi bis N-Angola u. SO-Kongo (Eier von Kamerun u. O-Kongo)
3 *Prinia robertsi* Benson 17,5×13,0; 17,6×13,0; 17,2×12,9 mm (nach Roberts 1957)	17,4	13,0	—	—	1,51	—	O-S-Rhodesien
4 *Prinia bairdii bairdii* (Cass.) 15,0—17,5×12,5—12,9 = 0,08 g	16,0	12,7	0,080	0,069	1,33	6,0%	von Kamerun bis Semliki u. an den unteren Kongo
2 *Prinia bairdii obscura* (Neumann) 16,8—16,9×12,9 (nach Prigogine 1953)	16,9	12,9	—	—	1,43	—	NO-Kongo (Edward See u. Kivu) bis NW-Tanganjika
100 *Prinia atrogularis atrogularis* (Moore) 14,4—19,0×11,4—13,5 = 0,06—0,09 g	16,9	12,7	0,075	0,060	1,39	5,3%	O-Nepal, Sikkim, Assam (N vom Brahmaputra), SO-Tibet (= *Suya*)
200 *Prinia atrogularis khasiana* (Godwin-Austen) 15,3—18,3×12,0—14,0 = 0,065—0,085 g (nach Baker)	17,0	12,8	0,075	0,064	1,43	5,7%	Assam südl. u. östl. des Brahmaputra, N-Burma (Chin Berge) (= *Suya*)
50 *Prinia atrogularis superciliaris* (Anderson) 15,5—18,6×11,9—13,6 = 0,06—0,09 g	17,0	12,7	0,075	0,062	1,38	5,4%	Burma (Schan Staaten), Tenasserim, Yünnan, S-China (bei Nehrkorn: *Suya*)
100 *Prinia polychroa criniger* (Hodgs.) 15,2—19,8×11,8—13,4 = 0,070—0,085 g	17,6	12,7	0,077	0,064	1,47	5,3%	NW-Indien, Kaschmir bis Sikkim u. NW-Assam (= *Suya criniger* Hodgs.)
200 *Prinia polychroa assamica* (Baker) 15,6—18,3×11,9—14,1 = 0,07—0,08 g	16,7	12,8	0,075	0,061	1,40	5,3%	Assam südl. u. östl. des Brahmaputra, N-Burma (Chin Berge)
22 *Prinia polychroa cooki* (Harington) 15,8—19,1×12,0—13,2 = 0,07—0,08 g (7 Eier nach R. Kreuger, briefl.)	17,4	12,6	0,079	0,063	1,44	5,5%	O-Burma bis Assam (Kreuger: c/3 u. c/4 S-Schan Staaten)
9 *Prinia polychroa striata* Swinhoe 16,1—17,0=12,2—13,0 (nach Yamashina)	16,7	12,5	—	—	1,35	—	Taiwan

	A	B	g	d	G	Rg	
93 *Prinia polychroa polychroa* (Temm.) 15,5—19,4×12,0—14,2 = 0,07—0,09 g (nach BERNSTEIN, NEHRKORN, HOOGERWERF, HELLEBREKERS & HOOGERWERF; 8 n. JAMES 1970)	17,9	13,1	0,078	0,058	1,57	5,0%	Java (früher = *Suya*)
166 *Prinia familiaris olivacea* (Raffles) 15,3—19,5×11,4—13,6 = 0,060—0,100 g (vor allem nach HOOGERWERF, HELLEBREKERS & HOOGERWERF 1967)	17,1	12,5	0,075	0,067	1,38	6,0%	Java (bei NEHRKORN: *familiaris* Horsf.)
100 *Prinia sylvatica gangetica* (Blyth) u. *sylvatica* Jerd. 15,2—19,0×12,0—15,2 = 0,07—0,09 g	17,5	12,8	0,085	0,065	1,47	5,6%	*gangetica:* Indien vom Pandschab bis Assam *sylvatica:* Halbinsel Indien (außer Malabar)
12 *Prinia sylvatica valida* Blyth 16,2—19,1×12,1—13,4 (nach BAKER)	17,9	12,9	—	—	1,54	—	Ceylon
100 *Prinia socialis stewarti* (Blyth) u. *inglisi* Whistler & Kinnear 13,7—17,2×10,3—13,1 = 0,055—0,070 g	15,6	11,9	0,063	0,060	1,14	5,5%	N-Indien von Pandschab bis Kumaon, auch südlicher *inglisi:* Nepal bis O-Assam
60 *Prinia socialis socialis* Sykes u. *brevicauda* Legge 15,1—17,1×11,3—12,4 (nach BAKER)	16,2	12,0	—	—	1,19	—	S-Indien *brevicauda:* Ceylon (bei NEHRKORN: *Burnesia*)
— *Prinia flaviventris sindiana* Ticeh. (Britisches Museum n. BAKER)	14,5	11,7	—	—	1,01	—	Pakistan, NW-Indien (W-Pandschab)
60 *Prinia flaviventris flaviventris* (Deless.) 14,2—16,4×10,8—12,5 = 0,05—0,08 g	15,2	11,7	0,065	0,063	1,07	6,0%	S-Nepal, Himalaja weiter östl. bis O- u. S-Assam, O-Bengalen, Burma (= *Burnesia*)
45 *Prinia flaviventris latrunculus* Finsch 14,7—16,3×11,5—13,0 = 0,06—0,08 g (zum Teil n. KUTTER, Journ. f. Orn. 33, S. 351, 1885)	15,4	11,8	0,065	0,062	1,10	5,9%	Borneo [bei NEHRKORN: *Burnesia superciliaris* (Salvad.)]

Biokommunikation

Informationsübertragung im biologischen Bereich

Von GÜNTER TEMBROCK

(Wissenschaftliche Taschenbücher, Reihe Biologie)

Teil I — 1971. 129 Seiten — 28 Abb. — kl. 8° — 8,— M
Bestell-Nr. 7613939 (7093)

Teil II — 1971. 151 Seiten — 31 Abb. — kl. 8° — 8,— M
Bestell-Nr. 7614528 (7094)

Die Biokommunikation untersucht die Prinzipien der Zeichenerkennung und der organismischen Informationsübertragung und -verarbeitung und hat im Rahmen der wissenschaftlich-technischen Revolution und den damit verbundenen Entwicklungen neuer interdisziplinärer Forschungsgebiete eine stetig wachsende Bedeutung erlangt. Der Verfasser stellt die Entdeckungen der letzten Jahre mit der Rezeptorphysiologie in einen neuen wissenschaftstheoretischen Zusammenhang, bei dem systemtheoretische und kybernetische Aspekte unter besonderer Berücksichtigung der Informationstheorie bestimmend sind. Er ordnet die vielschichtige Nachrichten-Übertragung allgemeinen Prinzipien zu und analysiert die chemischen, mechanischen und optischen Übertragungswege unter syntaktischen, pragmatischen und semantischen Gesichtspunkten. Die Biokommunikation läßt bereits heute die vielfachen Verflechtungen mit den Anforderungen der Praxis erkennen, besonders auch im Hinblick auf die Übertragbarkeit biologischer Prinzipien auf technische Systeme.

Bestellungen durch eine Buchhandlung erbeten



A K A D E M I E - V E R L A G
DDR - 108 Berlin, Leipziger Str. 3—4

MAX SCHÖNWETTER

HANDBUCH DER OOLOGIE

HERAUSGEGEBEN UND ERGÄNZT VON

Prof. Dr. WILHELM MEISE

Zoologisches Institut und Museum Hamburg

Lieferung 25



AKADEMIE-VERLAG · BERLIN

1976

25. Lieferung

Seite 707—770

Tafel 10

INHALTSVERZEICHNIS FÜR DIE LIEFERUNG 25

Familie Muscicapidae 733

Erschienen im Akademie-Verlag, 108 Berlin, Leipziger Straße 3—4

Lizenznummer: 202 · 100/512/76
Satz und Druck: VEB Druckhaus „Maxim Gorki“, 74 Altenburg
Bestellnummer: 7620549(3037/25) · LSV 1365
Printed in GDR
DDR 14,— M

	A	B	g	d	G	Rg	
64 *Prinia flaviventris rafflesi* Tweedd. 14,2—16,0×11,3—12,5 = 0,06—0,07 g (nach Coomans de Ruiter, Hoogerwerf, Hellebrekers & Hoogerwerf 1967)	15,6	11,7	0,061	0,059	1,08	5,6%	Sumatra u. Java
200 *Prinia flaviventris sonitans* Swinhoe 13,2—16,3×10,9—12,7 = 0,05—0,07 g	15,0	11,7	0,060	0,060	1,06	5,7%	S-China (Futschau, Amoy), Taiwan, Hainan (bei Nehrkorn: *Burnesia*)
25 *Prinia burnesii burnesii* (Blyth) 16,2—20,2×12,6—14,6 (nach Oates u. Baker)	18,0	13,9	—	—	1,78	—	Sind, Rajputana, Pandschab, Vereinigte Provinzen (= *Laticilla*)
7 *Prinia burnesii cinerascens* (Walden) 16,6—17,2×13,6—14,1 (nach Baker)	17,0	14,0	—	—	1,70	—	Assam
400 *Prinia hodgsonii rufula* Godw.-Aust., *hodgsonii* Blyth, *albogularis* Walden u. *pectoralis* Legge 13,1—16,6×10,2—12,0 = 0,045—0,070 g	14,7	11,1	0,058	0,060	0,92	5,9%	*rufula:* Vorberge des Himalaja von Pakistan bis W-Burma *hodgsonii:* südl. anschließendes Indien u. Burma *albogularis:* SW der Halbinsel Indien *pectoralis:* Ceylon [= *Franklinia gracilis* (Franklin)]
11 *Prinia rufescens rufescens* (Blyth) 13,8—16,2×9,9—12,0 (nach Oates u. Baker)	15,4	11,2	—	—	0,97	—	Indien (ohne Himalaja), Burma, Tenasserim, Thailand, Annam (= *Franklinia*)
204 *Prinia rufescens austeni* Baker 14,2—17,4×10,5—12,7 = 0,06—0,08 g (nach Baker, 4 Eier n. R. Kreuger, briefl.)	16,1	11,8	0,069	0,063	1,15	5,5%	Nepal bis O-Assam, Manipur, Chin Berge in Burma (gilt als Syn. v. *r. rufescens*) (Kreuger: c/4 Khasia Berge, Assam
5 *Prinia cinereocapilla* (Moore) 15,2—16,1×11,3—11,7 (nach Baker, Nehrkorn, Schäfer)	15,8	11,5	—	—	1,08	—	Kumaon, Nepal, Sikkim, Bhutan (bei Nehrkorn: *Franklinia*)

	A	B	g	d	G	Rg	
100 *Prinia buchanani* (Blyth) 14,2—17,5×11,0—13,2 = 0,06—0,08 g	15,9	12,0	0,070	0,064	1,18	5,7%	Ebenes Pakistan, W- u. Zentral-Indien bis (?W-Bengalen u.) Bihar u. Hyderabad (bei NEHRKORN: *Franklinia*)
— *Apalis pulchra pulchra* Sharpe 17,5—18,0×11,0—12,0 (n. VAN SOMEREN in CHAPIN 1953)	17,8	11,5	—	—	1,25	—	Kamerun, S-Sudan, Lendu-Plateau in O-Ituri (Kongo) u. Kenia
— *Apalis thoracica griseiceps* Rchw. & Neumann (nach PRAED & GRANT 1955)	~ 17,5	~ 13,0	—	—	~ 1,51	—	NO-Kenia, NO-Tanganjika
2 *Apalis thoracica murina* Rchw. 17,0×13,0 u. 17,2×12,9 (nach LYNES 1934)	17,1	13,0	—	—	1,47	—	Teile von Niassaland u. Tanganjika (Eier von Njombe)
3 *Apalis thoracica flavigularis* Shelley (nach BELCHER)	18,5	13,0	—	—	1,60	—	S-Niassaland [Mlanji, Somba u. Malosa (Mlosa) Berge]
— *Apalis thoracica youngi* Kinnear	(bei PRAED & GRANT ohne Maße beschrieben)						Ufipa in SW-Tanganjika, N-Niassaland
6 *Apalis thoracica rhodesiae* Gunn. & Rob. 18,3—18,5×12,2—12,7 (nach CHUBB)	18,4	12,4	—	—	1,45	—	Plateau von S-Rhodesien (bei CHUBB: *A. griseiceps*)
24 *Apalis thoracica venusta* Gunn. & Roberts 16,8—19,0×12,9 (nach CHUBB)	17,9	12,9	—	—	1,52	—	Pondoland u. O-Natal, nordw. etwa bis Durban (bei CHUBB: *thoracica*)
24 *Apalis thoracica thoracica* (Shaw & Nodder), *claudei* Scl., *capensis* Rob. u. *griseopyga* Lawson (vielleicht auch *venusta* Gunn. & Rob. u. *flaviventris* Gunn. & Rob.) 14,5—19,1×11,4—13,5 = 0,06—0,08 g (nach LAYARD, SWYNNERTON, CAT. BRIT. MUS., NEHRKORN, JAMES 1970; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	17,1	12,2	0,067	0,053	1,34	5,2%	*thoracica:* O-Kapland vom Gamtoos bis zum Großen Kei Fluß *claudei:* S-Kapland von Knysna ostw. *capensis:* SW- u. S-Kapland *griseopyga:* W-Kapland N von Kapstadt *venusta:* s. vorige Maßzeile *flaviventris:* W- u. NW-Transvaal, O-Botswana (KREUGER: c/3 von Stilbaci, Kapland)

	A	B	g	d	G	Rg	
— *Apalis ruddi* Grant 16,8×12,8; 17,4×12,6 (nach ROBERTS 1957)	17,1	12,7	—	—	1,40	—	NO-Sululand, S-Portug. O-Afrika u. Swasiland
— *Apalis jacksoni jacksoni* Sharpe	(bei BELCHER ohne Maße beschrieben)						NO-Kongo, S-Sudan, Kenia, NW-Tanganjika
— *Apalis chariessa macphersoni* Vincent (nach PRAED & GRANT 1955)	~ 17,0	~ 11,0	—	—	~ 1,05	—	Tanganjika, S-Niassaland u. Portug. O-Afrika (bei PRAED & GRANT: *chariessa* Rchw.)
2 *Apalis binotata binotata* Rchw. (nach BATES)	16,0	11,0	—	—	1,00	—	Kamerun bis N-Angola u. Mt. Elgon in Kenia (Eier von Kamerun)
4 *Apalis flavida viridiceps* Hawker 14,5–15,5×10,5–11,0 0,05–0,06 g (nach v. ERLANGER 1905)	15,0	10,6	0,055	0,059	0,86	6,1%	S-Somalia u. Gurraland (bei v. ERLANGER: *malensis* Neumann)
2 *Apalis flavida malensis* Neumann	(bei PAGET-WILKES ohne Maße beschrieben)						SW-Abessinien, SO-Sudan, NO-Uganda, N-Kenia (Eier von Karamodscho, Uganda)
2 *Apalis flavida flavocincta* (Sharpe) 15,2×11,8; 14,6×11,6 mm (nach SERLE 1943)	14,9	11,7	—	—	1,04	—	SO-Uganda, ostw. bis O-Kenia (Eier von Nairobi)
1 *Apalis flavida golzi* Fisch. & Rchw. [nach v. MADARÁSZ (Katona leg.)]	16,6	12,2	—	—	1,25	—	Inneres v. SO-Kenia u. Tanganjika, Ruanda (Ei vom Lettema-Gebirge, Kilimandscharo) (= *Euprinodes*)
2 *Apalis flavida tenerrima* Grote 15,8×10,7; 15,1×10,5 (nach ROBERTS 1940)	15,5	10,6	—	—	0,91	—	SO-Kenia u. O-Tanganjika (Eier von Daressalam)
— *Apalis flavida neglecta* (Alex.) (nach BELCHER)	15,0	10,0	—	—	0,74	—	N-Angola, S-Kongo, Niassaland, Moçambique, Transvaal, Sululand (Eier vom Niassaland)

	A	B	g	d	G	Rg	
2 *Apalis flavida florisuga* Rchw. 17,0—18,0×12,5 (nach ROBERTS 1940)	17,5	12,5	—	—	1,40	—	Natal u. O-Kapland (Eier vom Dargle-Distrikt, Natal)
— *Apalis cinerea cinerea* (Sharpe) (nach PRAED & GRANT 1955)	~ 15,0	~ 11,5	—	—	~ 1,00	—	O-Nigeria, Kamerun, O-Kongo, S-Sudan, Uganda, Kenia, N-Tanganjika (Eier von Kenia)
2 *Apalis cinerea brunneiceps* (Rchw.) (Sammlungen Nehrkorn u. Schönwetter)	16,2	12,0	0,070	0,063	1,20	5,8%	SW-Tanganjika, N-Niassaland, N-N-Rhodesien u. O-Angola (bei NEHRKORN: *Burnesia*) (Eier von Muaja u. Neulangenburg, Tanganjika)
— *Apalis melanocephala fuliginosa* Vincent (nach PRAED & GRANT 1955)	~ 15,5	~ 12,0	—	—	~ 1,13	—	S-Niassaland (Mlanje u. Cholo-Berge)
20 *Apalis rufifrons smithii* (Sharpe) 13,5—15,0×10,0—12,0 = 0,047—0,059 g	14,4	10,9	0,050	0,055	0,88	5,7%	SO-Sudan, Eritrea, nördlichstes Somalia, O- u. S-Abessinien, inneres Kenia, NO-Tanganjika (syn.: *erlangeri* Rchw.; bei v. ERLANGER auch = *rufifrons* Rüpp.)
x + 2 *Apalis pulchelle* (Cretzsch.) (nach PRAED & GRANT 1955)	~14,5	~ 10,0	—	—	~ 0,70	—	Tschadsee bis Eritrea, N-Tanganjika u. NO-Kongo (= *Phyllolais*) (Eier aus Kenia)
3 *Eminia lepida* Hartl. 17,8—21,0×11,8—13,8 (nach SERLE 1943)	19,8	13,1	—	—	1,77	—	Kongo von O-Uelle bis Kivu-See, S-Ruanda, Uganda, W-Kenia u. Kratergebiet in N-Tanganjika
1 *Hypergerus atriceps* (Lesson) (nach LANG 1969)	23,0	15,5	—	—	2,99	—	Gambia u. Sierra Leone bis N-Kongo (Ubangi-Schari) (Eier aus Nigeria)
7 *Stenostira scita* (Vieill.) 13,9—16,5×10,9—11,7 (nach JAMES u. NEHRKORN)	15,2	11,3	—	—	1,02	—	S-Afrika (Namaland bis W-Transvaal u. Natal)

	A	B	g	d	G	Rg	
2 *Bathmocercus cerviniventris vulpinus* Rchw. (nach PRIGOGINE 1971)	18,3	13,0	—	—	1,60	—	S-Sudan, NO-Kongo bis W-Kenia (Eier vom Itombwe-Gebiet, Uganda)
3 *Camaroptera superciliaris willoughbyi* Bannerman	(bei HOLMAN ohne Maße beschrieben)						Sierra Leone bis Ghana (Eier von Ghana)
2 *Camaroptera chloronota chloronota* Reichenow 17,0—17,5×12,5 (nach BATES 1911)	17,3	12,5	—	—	1,42	—	Togo bis S-Kamerun (Eier aus Kamerun)
19 *Camaroptera brachyura tincta* Cassin 15,7—18,0×11,0—12,0 (KUSCHEL, REICHENOW, NEHRKORN, BATES; 2 n. R. KREUGER, briefl.)	16,7	11,5	0,058	0,059	1,12	5,2%	Sierra Leone bis Kamerun, N-Angola u. Uganda (= *griseoviridis* Sharpe) (Kreuger: c/2 aus Kumasi, Ghana)
4 *Camaroptera brachyura brevicaudata* (Cretzschmar) 15,5—16,5×11,8—12,0 (nach SHUEL 1938)	16,2	11,8	—	—	1,13	—	Senegal bis Sudan u. Tana See in Abessinien (Eier von Kano, N-Nigeria)
3 *Camaroptera brachyura griseigula* Sharpe 15,9—16,5×10,9—11,3 (nach DE BOURNONVILLE, briefl.)	16,3	11,2	—	—	1,02	—	Kenia (fast ganz) und N-Tanganjika
11 *Camaroptera brachyura sharpei* Zedlitz 16,5—18,5×11,5—12,6 = 0,06—0,07 g (nach ROBERTS 1928, HOESCH & NIETHAMMER 1940)	17,6	11,7	0,066	0,054	1,23	5,2%	Damaraland, S-Angola, Teile von Botswana, SW-Sambia (= *sundevalli* Sharpe)
1 *Camaroptera brachyura pileata* Rchw. (nach NEHRKORN, Grote leg.)	20,0	13,5	—	—	1,87	—	Küstengebiet von Tanganjika u. SO-Kenia (= *littoralis* Grote)
	(siehe Text)						(Ei von Mikindani, S-Tanganjika)
— *Camaroptera brachyura bororensis* Gunn. & Rob. (nach BELCHER)	16,0	11,5	—	—	1,08	—	S-Niassaland, N-Portug. O-Afrika

	A	B	g	d	G	Rg	
11 *Camaroptera brachyura brachyura* (V.) 14,7–16,0×11,4–12,0 = 0,06–0,07 g (nach LAYARD, NEHRKORN, Museum Wien; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	15,6	11,8	0,063 (siehe Text)	0,061	1,13	6,0%	S- u. O-Kapland bis Natal [= *olivacea* (V.), = *Eremomela fl. flaviventris* (Burch.)]
1 *Camaroptera lopezi alexanderi* Bannerman (nach EISENTRAUT 1963)	17,1	12,4	— (siehe Text)	—	1,36	—	Kamerunberg (= *Poliolais*)
x + 10 *Camaroptera fasciolata fasciolata* (Smith) 16,0–19,0×11,9–13,0 (nach PRIEST 1929, ROBERTS 1928 u. 1957)	16,9	12,4	—	—	1,35	—	SW-Afrika, Botswana, NW-Transvaal (= *Calamonastes*)
4 *Camaroptera fasciolata irwini* Smithers & Paterson 17,3–18,4×12,3–12,7 (nach BENSON, Ool. Rec. 21. S. 8f., 1947, u. PRIEST)	17,8	12,5	—	—	1,42	—	S-Moçambique, S-Rhodesien, O-Sambia, W-Niassaland
3 *Camaroptera simplex simplex* (Cab.) 16,0–17,0×12,0–13,0 = 0,06–0,07 g (nach v. ERLANGER 1905)	16,3	12,2	0,065 (siehe Text)	0,057	1,25	5,2%	SO-Sudan, Zentral-Abessinien, Somalia, Kenia (außer SW) u. NO-Tanganjika
4 *Euryptila subcinnamomea* (Smith) (nach SHARPE 1904 u. ROBERTS 1957)	19,0	14,0	—	—	1,90	—	Zentral- u. NW-Kapland, SW-Afrika nordw. bis Naukluft (wird auch zu *Camaroptera* gestellt) (Eier aus Klein Namaland)
4 *Eremomela icteropygialis flavicrissalis* Sharpe 14,0–15,0×10,1–11,8 = 0,04–0,055 g (nach v. ERLANGER 1905)	14,2	11,0	0,048	0,053	0,88	5,4%	S-Somalia u. N-Kenia (= *erlangeri* Rchw.; wird oft als Art abgetrennt)
2 *Eremomela icteropygialis griseoflava* Heuglin (nach LYNES, Ibis 1925)	14,7	11,1	—	—	0,90	—	NO-Sudan u. Eritrea bis NO-Uganda u. S-Küste des Victoria-Sees (Eier von Darfur)
2 *Eremomela icteropygialis abdominalis* Rchw. 16,0×11,5–11,7 (nach LYNES, Journ. f. Orn. 82, Sonderh., S. 92, 1934)	16,0	11,6	—	—	1,10	—	Inneres von Kenia u. Tanganjika (Eier von Iringa)

	A	B	g	d	G	Rg	
x + 20 *Eremomela icteropygialis polioxantha* Sharpe 14,3—18,0×10,6—12,2 (nach BELCHER u. JAMES 1970)	15,9	11,5	—	—	1,08	—	S-Tanganjika, SO-Kongo, O-Angola bis O-Transvaal u. N-Sululand (Eier von Niassaland u. S-Rhodesien)
2 *Eremomela icteropygialis viriditincta* White 16,2—16,4×11,1 = 0,05 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	16,3	11,1	0,053	0,050	1,06	5,0%	SO-Angola, NO-SW-Afrika, NO-Botswana, S-Rhodesien, N-Transvaal, SW-Sambia (Kreuger: c/2 Torre Marandellos, S-Rhodesien)
21 *Eremomela icteropygialis saturatior* Ogilv.-Grant 13,0—16,7×10,5—12,0 (nach JAMES 1932)	15,0	11,0	— (siehe Text)		0,93	—	Oranje Freistaat bis Mittel-Kapland
4 *Eremomela pusilla pusilla* Hartl. 14,0—15,0×10,5—10,9 (nach SHUEL 1938 u. SERLE 1940)	14,5	10,6	—	—	0,84	—	Senegal bis Kamerun (Eier aus N-Nigeria)
— *Eremomela scotops scotops* Sundevall 15,0—17,0×12,0—12,5 (nach ROBERTS 1957)	16,0	12,3	—	—	1,25	—	SO-Kenia, Tanganjika u. Niassaland bis Transvaal u. Natal
— *Eremomela atricollis* Bocage (nach PRAED & GRANT 1963)	~15,5	~11,0	—	—	~0,96	—	Hochland von Angola, Katanga, N-Rhodesien (= Sambia)
6 *Eremomela usticollis usticollis* Sundevall 14,0—16,3×10,5—11,8 = 0,07 g (nach ROBERTS 1970; 2 Eier n. R. KREUGER, briefl.)	15,0	11,3	0,071	0,065	0,99	6,1%	S-Angola, SW-Afrika, N-Kapland, Botswana, W-, N- u. O-Transvaal, S-Rhodesien (außer Maschonaland), SW-Sambia, S-Moçambique, O-Sululand (Kreuger: c/2 Botswana)
x + 4 *Eremomela gregalis gregalis* (Smith) u. *albigularis* (Hartl. & Finsch) 15,5—16,3×11,0—11,5 (nach JAMES 1970)	16,0	11,3	—	—	1,07	—	nordwestl. Kapland u. S-SW-Afrika *albigularis*: übriges, östl. anschließendes Karru-Gebiet

	A	B	g	d	G	Rg	
— *Sylvietta leucophrys leucophrys* Sharpe 14,9×12,0; 15,3×11,8 (nach GRANVIK 1934)	15,1	11,9	—	—	1,10	—	Zentrales Hochland von Kenia
— *Sylvietta virens virens* Cass.		(bei BATES ohne Maße beschrieben)					SO-Nigeria bis Gabun u. Mittel-Kongo, Ubangi, S bis N-Angola (Eier von Kamerun)
— *Sylvietta virens baraka* Sharpe (nach CHAPIN 1953)	~ 16,5	~ 11,0	—	—	~ 1,03	—	NO-Kongo, S-Sudan, Uganda bis Kasai (Eier von Uganda)
2 *Sylvietta denti denti* Grant 16,5×11,0 und 19,0×12,0 (nach BATES)	17,7	11,5	—	—	1,20	—	S-Kamerun bis Ituri (O-Kongo) u. NO-Angola (= *batesi* Sharpe) (Eier vom inneren S-Kamerun)
— *Sylvietta ruficapilla chubbi* Og.-Grant 18,0—18,5×11,0—11,5 (nach WHITE 1946)	18,3	11,3	—	—	1,21		SO-Kongo, O-N-Rhodesien, Niassaland, Moçambique (Eier von N-Rhodesien)
x + 2 *Sylvietta brachyura brachyura* Lafr. 16,2—17,3×11,4—11,5 = 0,07 g (nach BATES; 2 Eier n. R. KREUGER, briefl.)	16,7	11,5	0,067	0,061	1,15	5,7%	Senegal bis O-Sudan u. N-Eritrea (bei BATES: *m. micrura* Rüpp.) (Eier von S-Kamerun; Kreuger: c/2 von Kombo, Gambia)
5 *Sylvietta brachyura leucopsis* Rchw. 16,5—18,5×12,0—12,5 = 0,064—0,075 g (v. ERLANGER 1905)	17,3	12,1	0,072	0,060	1,30	5,5%	S-Eritrea, Abessinien, Somalia, Kenia, N-Tanganjika (Eier aus Gurraland)
5 *Sylvietta rufescens ochrocara* Oberh. 18,3—18,7×12,3—13,0 = 0,07—0,09 g (SCHÖNWETTER, s. HOESCH & NIETHAMMER 1940)	18,5	12,7	0,080	0,060	1,53	5,2%	N-Namaqualand u. Damaraland in SW-Afrika (bei HOESCH & NIETHAMMER: *r. rufescens*)
48 *Sylvietta rufescens flecki* Rchw. 17,1—19,8×12,0—13,2 = 0,08—0,09 g (nach JAMES 1970; 4 n. R. KREUGER, briefl.)	18,5	12,6	0,087	0,062	1,52	5,7%	SO-Angola, SW-S-Rhodesien, NO-SW-Afrika, Botswana, Transvaal, Swasiland (Kreuger: Botswana u. Matopos Research Station, S-Rhodesien)

	A	B	g	d	G	Rg	
6 *Sylvietta rufescens rufescens* (Vieill.) 18,8—20,9 × 12,5—13,2 (nach JAMES 1970)	19,5	12,8	—	—	1,64	—	SW-Botswana, Oranje Freistaat, NW- u. W-Kapland (Eier vom Oranje Freistaat)
6 *Sylvietta rufescens diverga* Clancey 18,0—19,3 × 12,0—13,3 (nach JAMES 1970)	18,6	12,7	—	—	1,54	—	SW- u. S-Kapland (Eier von Cradock u. Bedford)
2 *Sylvietta whytii jacksoni* Sharpe (nach CHAPIN 1953)	17,0	12,0	—	—	1,26	—	S- u. O-Uganda bis inneres Kenia, W-Tanganjika, N-Niassaland (Eier von Uganda)
13 *Sylvietta whytii whytii* Shelley u. *nemorivaga* Clancey 16,6—20,8 × 11,7—13,7 [nach BELCHER, SKINNER (Walker leg.), PRIEST, ROBERTS 1940, JAMES 1970]	17,7	12,4	—	—	1,47	—	Niassaland (außer N), N-Moçambique, SO-Tanganjika *nemorivaga*: O-S-Rhodesien
2 *Sylvietta isabellina* Elliot 17,5 × 11,9 = 0,07 g; 17,8 × 12,0 = 0,08 g (nach v. ERLANGER 1905)	17,7	11,9	0,075	0,062	1,28	5,9%	S-Somalia (Gurraland) (= *erlangeri* Rchw.)
3 *Hyliota flavigaster barbozae* Hartl. 17,0—18,8 × 13,1—13,5 (n. BENSON, Ibis 1947, S. 560, u. Ool. Rec. 30, S. 25, 1956)	17,7	13,3	—	—	1,62	—	südl. tropisches Afrika (Eier von S-Niassaland)
3 *Hyliota australis inornata* Vincent 17,0 × 13,0; 17,0 × 12,5; 15,0 × 11,5 (nach ROBERTS 1957)	16,3	12,3	—	—	1,26	—	Uganda, O- u. SO-Kongo, Niassaland, N- u. S-Rhodesien (außer Maschonaland), Teile Angolas
16 *Parisoma subcaeruleum cinerascens* Rchw. 16,3—20,0 × 13,0—14,5 = 0,08—0,10 g	17,9	13,9	0,090	0,062	1,80	5,0%	Inland von SW-Angola bis zum Oranje in SW-Afrika (Eier vom Damara- u. Namaland)
12 *Parisoma subcaeruleum subcaeruleum* (V.) u. *orpheanum* Clancey 15,5—18,5 × 12,0—14,0 = 0,08—0,10 g	17,6	13,3	0,085	0,063	1,62	5,2%	Karru in Kapland *orpheanum*: S-Rhodesien, Transvaal, Oranje Freistaat

	A	B	g	d	G	Rg	
9 *Parisoma layardi aridicola* Winterb., *subsolana* Clancey u. *layardi* (Layard) 17,5—18,9×13,0—14,0 = 0,07—0,09 g	18,1	13,5	0,080	0,057	1,70	4,7%	*aridicola:* NW-Kapland, SW-Botswana, SW-Afrika N bis Brandberg *subsolana:* Karru (Kapland), SW-Oranje Freistaat *layardi:* SW-Kapland
— *Parisoma boehmi boehmi* Rchw. (nach Praed & Grant 1955)	~ 17,0	~ 12,5	—	—	~ 1,40	—	S-Kenia u. Tanganjika (Eier aus S-Kenia)
4 *Parisoma lugens jacksoni* Sharpe (nach Belcher, Ibis 1942, S. 92)	17,0	14,0	—	—	1,72	—	SO-Sudan, inneres Kenia, Tanganjika (außer SW) (Belcher: 2 c/2 von Kenia)
2 *Hylia prasina* (Cassin) 19,0—19,7×13,6—14,5 (nach Bates 1930 u. Serle, Ibis 1954, S. 77)	19,2	14,2	— (siehe Text)	—	1,98	—	Von S-Nigeria u. Kamerun S bis N-Angola u. Kasai, O über S-Sudan u. Kongo bis Kenia (Nandi-Bezirk) u. Uganda (Eier aus S-Kamerun)
150 *Regulus regulus anglorum* Hart. 11,8—15,0×9,2—11,2 = 0,035—0,045 g	13,5	10,4	0,040	0,049	0,75	5,3%	Großbritannien u. Irland
308 *Regulus regulus regulus* (L.) 12,1—15,0×9,2—11,3 = 0,030—0,042 g (108 Eier nach Verheyen 1967, S. 261)	13,6	10,4	0,040	0,049	0,77	5,4%	Übriges Europa (außer Teilen im S), Kleinasien, Syrien, W-Sibirien
2 *Regulus regulus japonensis* Blakiston (Sammlung Nehrkorn)			(wie *r. regulus*)				Amurland bis S-Kurilen, Hokkaido, Hondo, N-Mandschurei
13 *Regulus regulus himalayensis* Jerd. 13,9—15,0×10,3—11,1 (nach Baker)	14,3	10,7	—	—	0,84	—	Himalaja (O-Afghanistan bis W-Nepal)
16 *Regulus regulus azoricus* Seebohm 13,2—14,9×10,4—11,2 = 0,048 g (nach Bannerman 1966, S. 148; 1 Ei n. Sammlung Schönwetter)	14,1	10,9	0,048	0,054	0,89	5,7%	São Miguel in den Azoren

	A	B	g	d	C	Rg	
6 *Regulus regulus inermis* Murphy & Chapin 15,4—16,4 × 11,4 (nach BANNERMAN 1966, S. 149)	15,9	11,4	— (siehe Text)	—	1,06	—	Azoren (außer São Miguel u. Santa Maria)
2 *Regulus regulus tristis* Pleske 13,1 × 10,6 = 0,035 g; 13,3 × 10,7 = 0,039 g (nach Sammlung Schönwetter)	13,2	10,6	0,037	0,045	0,74	5,0%	Turkestan von Ferghana ostwärts
41 *Regulus satrapa olivaceus* Baird 12,5—14,8 × 10,0—11,4 (nach BENT 1949)	13,5	10,5	0,038	0,046	0,75	5,1%	Westl. Nordamerika von S-Alaska bis S-Californien u. N-New Mexico
50 *Regulus satrapa satrapa* Licht. 12,0—15,0 × 9,7—11,0 (nach BENT 1949)	13,3	10,4	—	—	0,76	—	S-Canada von Manitoba ostw. u. NO-USA (bei HELLMAYR: *regulus satrapa*)
354 *Regulus ignicapillus ignicapillus* (T.) (? u. *balearicus* Jordans) 11,4—15,4 × 9,5—11,0 = 0,033—0,042 g (154 Eier nach VERHEYEN 1967)	13,5	10,3	0,039	0,048	0,73	5,4%	Mittel- u. S-Europa, Kleinasien, *balearicus:* Balearen, Marokko, Algerien, Tunesien
25 *Regulus ignicapillus madeirensis* Harc. 12,9—15,4 × 10,2—11,5 = 0,035—0,055 g	14,5	11,1	0,048	0,051	0,91	5,3%	Madeira
61 *Regulus ignicapillus teneriffae* Seebohm 12,0—14,7 × 10,0—11,2 [nach KUTTER aus HARTERT, JOURDAIN, 31 n. BANNERMAN 1963, S. 241 (Meade-Waldo leg., Brit. Mus.)]	13,4	10,6	0,045	0,053	0,79	5,7%	Westliche Canaren (auch zu *regulus* gestellt)
40 *Regulus calendula calendula* (L.) 11,9—14,8 × 9,8—11,4 (nach BENT 1949)	13,7	10,8	—	—	0,82	—	Felsengebirge bis New Mexico, O-Canada, Michigan, Maine
36 *Regulus calendula cinerascens* Grinnell 12,7—15,6 × 10,2—13,2 = 0,040—0,042 g (nach BENT 1949; 6 n. R. KREUGER, briefl.)	14,2	10,9	0,041	0,044	0,87	4,8%	Californien (hohe Gebirge) [Kreuger: c/6 Ingo Co. (Mamouth)]

	A	B	g	d	G	Rg	
7 *Regulus calendula obscurus* Ridgw. 14,0—15,2 × 11,0—11,4 (nach BENT 1949)	14,8	11,2	—	—	0,93	—	Insel Guadalupe (bei Niederkalifornien)
66 *Leptopoecile sophiae sophiae* Sewertz. 13,9—16,7 × 10,6—11,6 = 0,035—0,061 g (6 Eier nach R. KREUGER, briefl.)	15,3	11,3	0,055	0,054	1,00	5,5%	Turkestan (Ferghana bis Nanschan u. Mittel-Kansu), NW-Himalaja (Ladak bis Gilgit)
60 *Leptopoecile sophiae obscura* Przew. 14,3—16,3 × 10,9—12,2 = 0,040—0,055 g	15,2	11,5	0,050	0,048	1,03	4,9%	S-Kansu, Szetschwan bis N-Sikkim u. Gyantse-Gebiet in S-Tibet
3 *Lophobasileus elegans* (Przew.) 15,1—15,6 × 11,6—11,8 = 0,060—0,065 g (nach SCHÖNWETTER in: STRESEMANN, MEISE & SCHÖNWETTER 1937)	15,3	11,7	0,063	0,060	1,08	5,8%	Kukunor-Gebiet u. Nanschan, südw. bis Mittel- u. SW-Sikang (bei VAURIE: *Leptopoecile*)
2 *Todopsis wallacii* Gray (nach NEHRKORN)	19,0	14,0	—	—	1,95	—	NO-Neuguinea
3 *Todopsis cyanocephala bonapartii* Gray 17,3 × 12,2—12,4 (CAT. BRIT. MUS.)	17,3	12,3	—	—	1,37	—	Aru Inseln, S-Neuguinea von Mimika Fluß bis Astrolabe Gebirge (Eier von SO-Neuguinea)
6 *Malurus splendens* (Quoy & Gaim.) 16,8—17,8 × 12,2—14,0 (NORTH, CAMPBELL, NEHRKORN, CAT. BRIT. MUS.)	17,3	12,8	—	—	1,44	—	SW-Australien
20 *Malurus callainus* Gould 15,2—17,0 × 12,0—12,7 (nach NORTH u. CAMPBELL)	16,6	12,3	—	—	1,30	—	südl. Zentral-Australien (besser *M. splendens callainus*)
17 *Malurus melanotus* Gould 16,0—17,3 × 10,4—12,8 = 0,06—0,07 g (nach NORTH u. CAMPBELL; 4 n. R. KREUGER briefl.)	16,6	11,9	0,070	0,061	1,21	5,4%	W-Queensland, W-Neusüdwales, NW-Victoria bis an die Grenze von W-Australien (Kreuger: Bathurst, Neusüdwales)
4 *Malurus cyaneus cyanochlamys* Sharpe 16,8—17,3 × 12,2—12,7 (nach NORTH)	17,1	12,7	—	—	1,41	—	Queensland u. Teile von Neusüdwales

	A	B	g	d	G	Rg	
60 *Malurus cyaneus australis* North 15,5—19,0×11,9—14,0 = 0,055—0,085 g	17,5	12,7	0,073	0,056	1,46	5,0%	Sydney bis Eyre Halbinsel, Kangaroo Insel (bei North: *superbus* Lath.)
18 *Malurus cyaneus henriettae* Math. 15,6—18,4×12,2—13,4 = 0,07—0,08 g (nach Sammlung R. Kreuger, briefl.)	17,1	12,8	0,073	0,057	1,44	5,1%	Victoria (meist als syn. von *australis* geführt) [Kreuger: 1/1, 1/2, 1/3 + je 1 *Chalcites basalis* bzw. *lucidus plagosus*-Ei; 1/2, 2/3, 1/4)
3 *Malurus cyaneus elizabethae* Campbell 17,3—17,8×13,2—13,5 (nach Campbell)	17,5	13,3	—	—	1,58	—	King Island (Bass Straße)
28 *Malurus cyaneus cyaneus* (Lath.) und *fletcherae* Math. 16,4—18,8×12,2—14,0 = 0,07—0,08 g (nach North, Campbell, Nehrkorn, Cat. Brit. Mus.; 3 n. R. Kreuger, briefl.)	17,7	13,4	0,074	0,055	1,63	4,5%	Tasmanien u. Furneaux Inseln (= *gouldi* Sharpe; = *superbus* Lath.) *fletcherae* (meist syn. *cyaneus*): N-Tasmanien (Kreuger: c/3 von Glenorchy, Tasmanien
4 *Malurus leucopterus leucopterus* Dumont 14,7—15,2×11,7—12,0 (n. Serventy & Marshall, A natural history. Barrow and Montebella Islands 1958. Melbourne, 1964, S. 13)	15,0	11,8	—	—	1,07	—	Dirk Hartig- u. Barrow Inseln vor W-Australien (Eier von Barrow)
34 *Malurus leucopterus leuconotus* Gould 14,7—17,2×10,9—13,0 = 0,05—0,09 g (nach North, Campbell, Nehrkorn, Cat. Brit. Mus.; 5 n. R. Kreuger, briefl.)	15,6	11,6	0,062	0,055	1,09	5,1%	Küstengebiete von W-Australien und lückenhaft ostw. bis O-Küste (syn. *cyanotus* Gld., meiste Eier irrig *leucopterus* zugeschrieben)
4 *Malurus dulcis* Math. (n. H. L. White, Emu 15, S. 158, 1915)	15,3	12,0	—	—	1,14	—	Inneres des Golfes von Carpentaria
12 *Malurus amabilis* Gould 14,1—16,7×11,0—12,7 = 0,045—0,064 g	15,4	11,8	0,055	0,051	1,10	5,0%	Kap York Halbinsel

	A	B	g	d	G	Rg	
24 *Malurus lamberti lamberti* Vig. & Horsf. 15,5—17,7×11,9—12,7 (North, Campbell, Nehrkorn, Cat. Brit. Mus.)	16,4	12,4	—	—	1,30	—	Küstengebiet von S-Queensland u. Neusüdwales
12 *Malurus lamberti assimilis* North u. *mastersi* Math. 15,7—17,7×11,9—13, 4= 0,06—0,07 g (6 Eier n. R. Kreuger, briefl.)	16,7	12,7	0,069	0,056	1,41	4,9%	Inneres von S-Queensland, Neusüdwales u. Süd-Australien *mastersi:* westw. von *assimilis* bis zur W-Küste
4 *Malurus pulcherrimus* Gould 16,5—17,3×11,4—12,4 (North u. Cat. Brit. Mus.)	17,0	12,0	—	—	1,25	—	Eyre-Halbinsel, Süd-Australien
1 *Malurus elegans* Gould (nach Gould)	17,0	12,7	—	—	1,11	—	SW-Australien
27 *Malurus melanocephalus cruentatus* Gld. 14,2—17,2×10,4—12,2=0,055—0,070 g	15,5	11,7	0,060	0,056	1,10	5,8%	NW-Australien, N-Territorium (bei Nehrkorn u. a. irrig: *dorsalis* Lewin, der syn. zu *m. melanocephalus*)
Malurus melanocephalus melanocephalus (Lath.)							S-Queensland bis Neusüdwales
27 14,5—17,0×11,2—12,5 (North, Campbell, Nehrkorn, Cat. Brit. Mus.)	15,8	11,8	—	—	1,14	—	
3 17,1—17,4×12,8—13,2 = 0,08—0,09 g (nach R. Kreuger, briefl.)	17,2	13,0	0,082	0,063	1,54	5,3%	(Kreuger: Urangan, Queensland)
3 *Malurus coronatus macgillivrayi* Math. 15,8—16,8×12,4—13,7 (nach H. L. White, Emu 14, S. 59, 1914)	16,5	13,0	—	—	1,46	—	Inneres des Golfs v. Carpentaria [bei Cayley: *Resina coronata* (Gld.)]
2 *Stipiturus ruficeps* Campbell 15,3×12,0 (nach H. L. White 1917)	15,3	12,0	—	—	1,14	—	Zentral-Australien bis zur mittleren W-Küste
— *Stipiturus malachurus mallee* Campbell (nach Cayley)	(wie *m. malachurus*)						Mallee-Gebiete in NW-Victoria u. N-Süd-Australien (auch als Art angesehen)

	A	B	g	d	G	Rg	
16 *Stipiturus malachurus malachurus* (Shaw) 14,8—17,8×11,7—13,7 = 0,060—0,080 g	15,9	12,3	0,065	0,058	1,23	5,3%	Küstengebiet von SO-Queensland bis Victoria, S- u. (abgeteilt) SW-Australien, Tasmanien
17 *Amytornis textilis textilis* (Dumont) 19,0—23,6×14,7—16,8 (nach CAMPBELL u. NORTH)	20,5	15,8	—	—	2,79	—	S-Zentral-W-Australien (= *Amytis macrurus* Gould)
2 *Amytornis textilis modestus* North 20,3×16,8; 20,3×17,0 (nach NORTH)	20,3	16,9	—	—	3,15	—	Inneres von Neusüdwales, NW-Victoria u. NO-Süd-Australien (Unterart von *textilis* nach PARKER, Emu 71, S. 157—166, 1971)
7 *Amytornis striatus striatus* (Gld.) 21,0—21,6×15,2—16,0 = 0,16 g (nach NORTH u. CAMPBELL; 2 n. R. KREUGER, briefl.)	21,3	15,7	0,160	0,083	2,77	6,0%	Inneres von Neusüdwales (außer dem äußersten NW), Victoria u. Süd-Australien [Kreuger: Süd-Australien (Pinnard: = *merretsyi* Mellor = syn. *striatus*]
6 *Amytornis striatus barbatus* Favalone & McEvey 18,2—20,0×14,1—15,5 (nach FAVALONE & McEVEY 1968)	19,0	14,7	—	—	2,33	—	Sümpfe des Bulloorine in Neusüdwales (3 c/2 von Bulloorine)
3 *Amytornis striatus oweni* Math. (n. H. L. WHITE 1915)	20,0	14,7	—	—	2,35	—	östl. W- u. westl. Süd-Australien (Eier von East Murchison, W-Australien)
Amytornis striatus whitei Math. 20,0—21,8×15,0—16,3 (n. WHITE 1914 u. MATHEWS 1923)	20,7	15,5	—	—	2,58	—	Mittl. W-Australien (Eier vom Pilbara-Distrikt)
Amytornis goyderi (Gld.)			(siehe Text)				Eyre See-Gebiet, S-Australien
4 *Amytornis dorotheae* Math. 19,4—21,6×15,3—16,0 (nach WHITE, Emu 14, S. 58, 1914)	20,0	15,5	—	—	2,51	—	östl. N-Territorium (Golf von Carpentaria) (bei WHITE irrig: *woodwardi* Hart. (Eier vom MacArthur River)

	A	B	g	d	G	Rg	
2 *Amytornis woodwardi* Hartert 22,6 × 16,1; 22,3 × 15,6 (nach SCHODDE & MASON, Emu 75, S. 15, 1975)	22,5	15,9	—	—	2,99	—	Westl. Nord-Territorium (W-Arnhem-Land) (Eier vom South Alligator River)
4 *Dasyornis brachypterus longirostris* (Gould) 22,1—23,1 × 18,0—18,5 (NORTH, CAT. BRIT. MUS.)	22,8	18,4	—	—	3,95	—	SW-Australien (= *Sphenura*)
6 *Dasyornis brachypterus brachypterus* (Lath.) 25,3—27,9 × 18,9—20,3 (NORTH; CAMPBELL)	26,6	19,5	—	—	5,10	—	SO-Neusüdwales u. O-Victoria (= *Sphenura*)
6 *Dasyornis broadbenti broadbenti* (McCoy) 27,2—32,1 × 20,7—21,6 = 0,39—0,47 g (nach NORTH; 4 Eier nach R. KREUGER, briefl.)	28,4	21,4	0,42	0,113	6,65	6,2%	W-Victoria, O-Süd-Australien (Kreuger: 2/2 Victoria)
7 *Calamanthus fuliginosus montanellus* Milligan 20,3—21,3 × 15,2—16,0 (nach NORTH)	20,6	15,6	0,125	0,069	2,68	4,7%	Mittl. W-Australien bis SW-Australien (= *carteri* Math.)
32 *Calamanthus fuliginosus fuliginosus* (Vig. & Horsf.) 19,5—24,3 × 14,5—18,0 = 0,14—0,16 g (CAMPBELL, NORTH, CAT. BRIT. MUS., NEHRKORN; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	21,7	16,2	0,148	0,068	2,97	4,6%	Neusüdwales, Victoria, SO-Süd-Australien, Tasmanien (= *albiloris* North) (Kreuger: 1/3 von Tasmanien)
— *Calamanthus fuliginosus isabellinus* North (u.? *suttoni* Condon)	17,8	15,0	—	—	2,15	—	Inneres Süd-Australien bis W-Australien
24 *Calamanthus fuliginosus campestris* (Gld.) (u. *parsonsi* Condon u. *ethelae* Math.?) 19,0—21,2 × 14,5—16,0 (NORTH, CAMPBELL, CAT. BRIT. MUS., NEHRKORN)	20,3	15,4	—	—	2,55	—	Inneres von Neusüdwales u. Süd-Australien bis Yorke Halbinsel *parsonsi* u. *ethelae*: Teile von Süd-Australien

	A	B	g	d	G	Rg	
29 *Chthonicola sagittata* (Lath.) 17,3—20,9×14,5—16,0 = 0,10—0,13 g (1 Ei nach R. Kreuger, briefl.)	19,1	15,1	0,115	0,070	2,30	5,0%	SO-Queensland, O-Neusüdwales, Victoria, Süd-Australien (Kreuger: Fort West Line, Neusüdwales: *magna* Howe, nicht anerkannte Rasse)
8 *Hylacola cauta whitlocki* Mathews 19,0—21,3×14,4—15,4 = 0,105—0,115 g (Schönwetter; 6 n. Serventy, Maßliste 1974)	20,1	15,0	0,110	0,064	2,42	4,5%	W-Australien (meist syn. zu *cauta* gestellt)
8 *Hylacola cauta cauta* Gould 18,8—21,9×15,2—16,5 = 0,110—0,145 g	20,6	15,6	0,135	0,073	2,68	5,0%	Neusüdwales, Victoria, Süd-Australien
3 *Hylacola cauta halmaturina* Math. 21,3—21,8×15,5—15,7 (nach Campbell)	21,6	15,7	—	—	2,80	—	Kangaroo Insel
5 *Hylacola pyrrhopygia pyrrhopygia* (Vig. & Horsf.) (u.? *belcheri* Math.) 19,3—19,8×14,0—14,7 (nach North u. Campbell)	19,5	14,4	—	—	2,15	—	Neusüdwales, Victoria (außer dem W) *belcheri:* W-Victoria u. SO-Süd-Australien
28 *Pyrrholaemus brunneus* Gould 16,8—20,4×13,4—15,6 = 0,10—0,11 g (Campbell, Cat. Brit. Mus.; 3 n. R. Kreuger, briefl.; 10 n. Serventy & Whittell 1967)	19,1	14,4	0,107	0,068	2,04	5,2%	Inneres von Neusüdwales, Victoria, Süd-Australien, W-Australien (Kreuger: c/3 vom Austin See, W-Australien: *pallescens* Math. = nicht anerkannte Rasse)
15 *Pycnoptilus floccosus* Gould 24,6—28,0×18,5—20,3 = 0,215—0,263 g	26,0	19,3	0,237	0,083	5,15	4,6%	SO-Neusüdwales, O-Victoria
10 *Origma solitaria* (Lewin) 19,0—22,5×15,0—16,5 = 0,11 g (North, Campbell, Nehrkorn, Cat. Brit. Mus.; 2 n. R. Kreuger, briefl.)	21,0	15,5	0,114	0,061	2,57	4,3%	mittl. O-Neusüdwales [= *Origmella rubricata* (Latham)] (Kreuger: 1/2 George River)

	A	B	g	d	G	Rg	
4 *Crateroscelis murina murina* (Scl.) 21,7–23,4 × 16,4–18,0 = 0,15–0,25 g	22,5	17,2	0,220 (siehe Text)	0,100	3,57	6,2%	Neuguinea (außer mittl. Fly Fluß-Region) u. W-Papua Inseln (außer Misol) (Eier von SO-Neuguinea)
2 *Crateroscelis nigrorufa nigrorufa* (Salvad.) 23,6 × 16,7; 23,8 × 15,6 (nach HARRISON & FRITH 1970)	23,7	16,2	—	—	3,22	—	SO- u. NO-Neuguinea (Eier von NW von Mt. Simpson)
6 *Vitia ruficapilla badiceps* Finsch 18,5–21,0 × 14,0 × 15,0 = 0,09–0,11 g	19,3	14,5	0,105	0,066	2,15	4,9%	Fidschi Inseln (= *Drymochaera*) (Eier von Viti Levu u.? Vanua Levu)
2 *Sericornis citreogularis cairnsi* Mathews 24,1–24,5 × 17,2 = 0,16 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	24,3	17,2	0,162	0,066	3,67	4,4%	N-Queensland: Cairns Distrikt (Kreuger: 1/2 N-Queensland)
30 *Sericornis citreogularis citreogularis* Gould 23,0–27,4 × 16,0–18,8 = 0,15–0,20 g	24,9	17,6	0,173	0,067	3,88	4,5%	SO-Queensland bis Victoria [= *lathami* (Stephens)]
— *Sericornis beccarii minimus* Gld. 17,0–18,0 × 14,0 (nach H. L. WHITE, in MATHEWS 1922)	17,5	14,0	—	—	1,79	—	nördl. Kap York Halbinsel (N-Queensland)
2 *Sericornis frontalis laevigaster* Gould? (nach NEHRKORN)	21,0	14,0	—	—	2,10	—	N-Queensland von Herberton südw. bis NO-Neusüdwales (NEHRKORN: Kap York (errore?), wo die Art fehlt, dort vorige mit kleineren Eiern)
31 *Sericornis frontalis frontalis* (Vig. & Horsf.) u. *longirostris* Qu. & Gaim. 18,5–21,8 × 14,4–16,3 = 0,095–0,125 g	20,5	15,3	0,113	0,062	2,45	4,6%	S-Queensland bis Victoria, Kent Gruppe (Bass Straße), Teile von Süd-Australien (= *osculans* Gould) *longirostris* s. nächste Form
4 *Sericornis frontalis longirostris* (Quoy & Gaimard) 22,3–22,6 × 15,3–15,4 = 0,12 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	22,5	15,4	0,120	0,059	2,72	4,4%	Victoria u. Teile von Süd-Australien (Kreuger: 2/2 von Victoria)

	A	B	g	d	G	Rg	
3 *Sericornis frontalis osculans* Gld. 19,0—19,3×15,1—15,3 = 0,10 g (nach Sammlung R. Kreuger, briefl.)	19,1	15,2	0,097	0,057	2,30	4,2%	Mangrove von Süd-Australien von Port Wakefield bis Port Adelaide (Kreuger: 1/2 Antechamber Bucht)
12 *Sericornis frontalis mellori* Math., (*ashbyi* Math.?), *maculatus* Gld. u. *balstoni* Grant 18,5—20,1×13,7—14,7 = 0,095—0,110 g	19,7	14,3	0,105	0,065	2,07	5,1%	W- u. inneres Australien *mellori:* Teile von Süd-Australien (auch Küste) u. inneres Neusüdwales *ashbyi:* Kangaroo Insel *maculatus:* W-Australien *balstoni:* Bernier Insel (Nehrkorn: Neusüdwales)
20 *Sericornis humilis* Gould 22,0—24,9×15,2—17,8 = 0,125—0,160 g	23,0	16,4	0,145	0,065	3,40	4,3%	Tasmanien u. Inseln der Bass Straße
18 *Sericornis magnirostris magnirostris* (Gould) 18,5—20,1×14,0—15,2 = 0,10—0,115 g (1 Ei n. Sammlung R. Kreuger, briefl.)	19,2	14,6	0,105	0,064	2,10	5,0%	Mittel-Queensland bis Gippsland (Victoria) (Kreuger: Victoria: *howei* Math. syn. *magnirostris*)
2 *Sericornis nouhuysi nouhuysi* van Oort „33,5" = 23,5×16,1; 24,0×16,0 (nach Rand 1942)	23,8	16,1	—	—	3,22	—	Weyland- bis Schneegebirge, Neuguinea (Rand: c/2 vom Schneegebirge)
6 *Oreoscopus gutturalis* (de Vis) 21,6—23,6×15,7—17,8 (nach North)	22,6	16,8	—	—	3,25	—	NO-Queensland (bei Campbell: *Sericornis*)
13 *Acanthornis magnus* (Gld.) 18,0—19,3×13,2—14,2 = 0,08—0,09 g (nach North u. Campbell; 3 Eier n. R. Kreuger, briefl.)	18,7	13,7	0,084	0,057	1,80	4,7%	Tasmanien
*3 *Acanthiza nana modesta* De Vis 16,7—17,1×12,1—12,4 = 0,05—0,06 g (nach Sammlung R. Kreuger, briefl.)	17,0	12,3	0,056	0,047	1,34	4,2%	Inneres von Queensland, Neusüdwales u. Victoria bis Küsten von Süd-Australien (Kreuger: c/3 aus Poowong, Süd-Australien)

* bedeutet hier: kräftig gefleckte Eier von *Acanthiza*

	A	B	g	d	G	Rg	
*33 *Acanthiza nana nana* Vig. & Horsf. 16,0—17,8×10,2—12,7 = 0,05—0,08 g	17,0	11,6	0,065	0,056	1,20	5,4%	Küstengebiet von Neusüdwales u. Victoria
2 *Acanthiza lineata alberti* Math. 18,3×12,1 = 0,06 g; 19,4×12,0 = 0,06 g (n. R. Kreuger briefl.)	18,8	12,1	0,061	—	1,44	—	S-Queensland (Kreuger: Urangan, Queensland)
25 *Acanthiza lineata lineata* Gould, *chandleri* Math. u. *clelandi* Math. 15,7—19,0×11,7—12,9 (North, Campbell, Nehrkorn, Cat. Brit. Mus.)	17,1	12,3	—	—	1,32	—	Neusüdwales bis Süd-Australien, Kangaroo Insel *chandleri:* Victoria, SO-Südaustralien Kangaroo Insel *clelandi:* Teile Süd-Australiens
15 *Acanthiza inornata inornata* Gld. 15,7—17,8×11,7—13,2 (North, Campbell, Cat. Brit. Mus.; 4 n. Serventy, Maßliste, 1974)	16,8	12,6	—	—	1,35	—	W-Australien (Stirling Berge S bis Strelley Fluß)
2 *Acanthiza inornata mastersi* North 17,5—17,8×13,2 (North)	17,6	13,2	—	—	1,58	—	Südlichstes W-Australien
13 *Acanthiza pusilla apicalis* Gld. 15,8—18,2×12,0—13,2 = 0,065—0,085 g	17,3	12,6	0,078	0,061	1,40	5,6%	W-Australien (z. B. Swan Fluß) (bei Serventy & Whittell 1967 als Art abgetrennt)
*— *Acanthiza pusilla whitlocki* North	(bei Cayley ohne Maße beschrieben)						Inneres westliches Australien, ostw. bis Eyre Halbinsel
*23 *Acanthiza pusilla albiventris* North 15,5—17,6×11,3—12,7 = 0,055—0,085 g (8 n. R. Kreuger, briefl.)	16,6	12,3	0,066	0,061	1,30	5,6%	Inneres von Neusüdwales, Victoria u. Süd-Australien (= *pyrrhopygia* Gould u. *hamiltoni* Math.) (Kreuger: 2/3, 1/2 NW-Victoria)
*32 *Acanthiza pusilla* (*bunya* Math.?), *pusilla* (White) u. *macularia* (Qu. & Gaim.) 15,7—17,8×11,7—13,5 (nach North, Campbell, Nehrkorn, Cat. Brit. Mus.)	16,7	12,7	—	—	1,40	—	*bunya:* S-Queensland, N-Neusüdwales *pusilla:* Mittel-Neusüdwales *macularia:* Küstengebiet: S-Neusüdwales, Victoria, Süd-Australien

* bedeutet hier: kräftig gefleckte Eier von *Acanthiza*

	A	B	g	d	G	Rg	
*19 *Acanthiza pusilla diemenensis* Gould 17,0—18,5 × 12,3—13,8 = 0,07—0,09 g	17,8	13,0	0,080	0,059	1,54	5,2%	Tasmanien
*4 *Acanthiza ewingi* Gould 17,0—17,5 × 12,4—13,2 (nach NORTH)	17,2	12,9	—	—	1,46	—	Tasmanien u. King Island (Bass Straße)
4 *Acanthiza robustirostris* Milligan (nach H. L. WHITE, Emu 16, S. 158, 1917)	17,0	12,0	—	—	1,33	—	Inneres W- bis Zentral-Australien
3 *Acanthiza uropygialis augusta* Mathews 15,8—16,4 × 11,8—12,3 = 0,05 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	16,0	12,1	0,051	0,045	1,21	4,1%	nördl. der nächsten Form u. mehr im trocknen Inneren (KREUGER: bei Port Augusta, Süd-Australien)
x + 11 *Acanthiza uropygialis uropygialis* Gld. 15,3—16,8 × 11,2—12,7 (nach NORTH, CAMPBELL, SERVENTY & WHITTELL 1967)	16,0	12,0	—	—	1,18	—	südliches Australien
— *Acanthiza iredalei iredalei* Math.		(bei CAYLEY ohne Maße beschrieben)					W-Zentral-Australien ostw. bis Eyre Halbinsel, Süd-Australien (bei CAYLEY: *morgani* Math.)
3 *Acanthiza iredalei hedleyi* Math. 14,6 × 10,9—11,0 (nach S. W. JACKSON, Emu 9, S. 136, 1909)	14,6	11,0	— (siehe Text)	—	0,93	—	W-Victoria u. südl. Süd-Australien (bei JACKSON: *tenuirostris* Zietz)
*46 *Acanthiza reguloides squamata* De Vis, *reguloides* Vig. & Horsf. [u.? *australis* (North)] 15,2—17,8 × 10,2—13,0 = 0,055—0,075 g	16,4	12,1	0,065	0,057	1,22	5,3%	*squamata:* N-Queensland (bis N-Neusüdwales?) *reguloides:* Neusüdwales, Victoria u. SW-Süd-Australien *australis:* Mt. Lofty-Gebiet (Süd-Australien)

* bedeutet hier: kräftig gefleckte Eier von *Acanthiza*

	A	B	g	d	G	Rg	
73 *Acanthiza chrysorrhoa alexanderi* Math., *multi* Math., *chrysorrhoa* (Qu. & G.) u. andere? 15,0—19,6×12,0—13,2 = 0,065—0,090 g (13 Eier nach SERVENTY & WHITTELL 1967)	17,8	12,5	0,078	0,061	1,44	5,4%	*alexanderi:* Mittel-W-Australien (= *pallida* Milligan) *multi:* SW-Australien *chrysorrhoa:* Küstengebiet v. Neusüdwales u. S-Queensland
12 *Acanthiza chrysorrhoa sandlandi* Mathews 16,6—19,1×12,1—12,9 = 0,06—0,07 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	17,6	12,5	0,068	0,053	1,41	4,8%	S-Neusüdwales, S-Victoria, S-Süd-Australien (von Adelaide ostw.) (Kreuger: 1/3, 1/2 mit je 1 *Chalcites lucidus plagosus*, c/4, c/3 von Victoria
— *Aphelocephala leucopsis castaneiventris* (Milligan)	16,0	12,0	—	—	1,22	—	W-Australien S des Wendekreises (außer SW)
28 *Aphelocephala leucopsis* (? *pallida* Math. u.) *leucopsis* (Gld.) 17,0—21,2×13,2—15,2 = 0,11—0,15 g	18,9	14,1	0,130	0,085	2,00	6,5%	*pallida:* NO-Süd-Australien *leucopsis:* Eyre Halbinsel durch O-Zentral- bis O-Australien
3 *Aphelocephala leucopsis whitei* Mathews 16,6—17,0×12,7—13,0 (n. H. L. WHITE, Emu 15, S. 36, 1915)	16,9	12,7	—	—	1,22	—	Gebirge Zentral-Australiens (außer dem O), südw. bis Gawler Gebirge (Eier vom Everard Gebirge)
22 *Aphelocephala nigricincta* (North) 16,0—18,9×12,2—13,7 (nach CAMPBELL, NORTH, 13 n. SERVENTY & WHITTELL 1967)	17,4	12,9	—	—	1,52	—	Zentral-Australien [Serventy & Whittell: Station Mulgul u. Milgun (Nullarbor Ebene)]
14 *Smicrornis brevirostris flavescens* Gould 14,2—15,8×10,2—11,5 = 0,05—0,06 g (1 Ei nach R. KREUGER, briefl.)	14,7	10,8	0,055	0,060	0,90	6,1%	NW-Australien, N-Zentral-Australien, N-Territorium, N-Queensland

	A	B	g	d	G	Rg	
6 *Smicrornis brevirostrrs occidentalis* Sharpe 14,8–16,5 × 10,6–10,8 (n. SERVENTY, Maßliste, 1974)	16,2	10,8	—	—	1,03	—	W-Australien außer N u. äußerstem S (Serventy: 2 c/3 von Lake Grace bzw. Three Springs)
28 *Smicrornis brevirostris brevirostris* (Gld.) (u. *mallee* Math.?) 13,2–16,8 × 10,6–11,9 = 0,045–0,075 g	15,3	11,1	0,060	0,060	1,00	6,0%	S-Queensland, Neusüdwales, Victoria u. Küstenbereich von Süd-Australien *mallee:* Murray Mallee-Gebiete in Süd-Australien, Victoria u. Neusüdwales
3 *Gerygone olivacea cinerascens* Sharpe? 17,0–17,1 × 12,0–12,5 = 0,070 g (nach NEHRKORN)	17,0	12,1	0,070 (siehe Text)	0,058	1,30	5,4%	S-Neuguinea (Port Moresby, Aroa) (Eier von NO-Neuguinea: Astrolabe-Bai)
28 *Gerygone olivacea olivacea* (Gld.) 15,0–20,0 × 11,5–13,2 = 0,05–0,08 g	17,5	12,4	0,070	0,055	1,40	5,0%	O-Australien von Queensland bis N-Victoria [= *albigularis* (Gld.)]
— *Gerygone palpebrosa wahnesi* (A. B. Meyer)			(siehe Text)				Japan u. N-Neuguinea vom Mamberano bis zum Kumusi
x + 14 *Gerygone palpebrosa personata* Gld., *johnstoni* (Math.) u. *flavida* Ramsay 16,0–20,0 × 11,7–13,5 (nach NEHRKORN, LE SOUËF, CAMPBELL, MATHEWS)	17,5	12,8	—	—	1,50	—	*personata:* Kap York bis Johnstone River *johnstoni:* weiter S bis Cairns *flavida:* weiter südl. vom Herbert River bis Rockhampton (bei NEHRKORN: *personata*)
2 *Gerygone magnirostris tenebrosa* (Hall) 18,4–18,6 × 11,9–12,0 (nach WHITE, Emu 15, S. 250, 1916)	18,5	11,9	—	—	2,67	—	NW-Australien (bei NEHRKORN: *Pseudogerygone*, wohl auch seine *Ps. chloronota* hierher; bei WHITE: *Ethelornis whitlocki* Math.)
2 *Gerygone magnirostris cobana* (Math.) 17,7 × 13,2 = 0,078 g; 17,8 × 13,3 = 0,082 g (Museum Berlin)	17,7	13,3	0,080	0,058	1,64	4,9%	Waigeu

	A	B	g	d	G	Rg	
5 *Gerygone magnirostris affinis* A. B. Meyer 15,5—15,7 × 11,9—12,5 = 0,06—0,07 g (1 Ei nach Sammlung, R. KREUGER, briefl.)	15,5	12,1	0,065	0,058	1,21	5,4%	Japan u. N-Neuguinea v. Geelvinkbai ostw. bis Collingwood Bai (= *ramuensis* Rchw.) (Kreuger: Neuguinea)
8 *Gerygone magnirostris proxima* R. & H. (u. *affinis* A. B. M.?) 15,5—18,0 × 12,0—13,0 (nach HARTERT u. NEHRKORN)	17,0	12,5	—	—	1,38	—	Insel Fergusson u. NO-Neuguinea (irrig: *conspicillata* (Gray), die in NW-Neuguinea lebt)
7 *Gerygone magnirostris mimikae* (Og.-Grant) 16,7—18,0 × 11,8—13,0 (nach OGILVIE-GRANT, Ibis 1915, Jub. Suppl., S. 169; 4 n. RAND 1942)	17,0	12,5	—	—	1,38	—	S- u. SO-Neuguinea, westw. bis zur Onin Halbinsel (= *Pseudogerygone conspicillata mimikae*)
18 *Gerygone magnirostris magnirostris* (Gld.) 16,0—18,0 × 11,7—12,7 = 0,060—0,075 g	17,1	12,2	0,065	0,053	1,33	4,9%	N-Queensland u. N-Territorium (bei LE SOUËF: *Pseudogerygone brunneipectus* Sharpe)
3 *Gerygone chrysogaster chrysogaster* Gray 17,8—18,0 × 12,7—13,0 (nach NEHRKORN u. CAT. BRIT. MUS.)	17,9	12,8	—	—	1,54		O-Neuguinea, O vom Mimika- u. v. Mamberano Fluß, Aru Inseln (bei NEHRKORN: *Pseudogerygone*)
7 *Gerygone chloronota chloronota* Gld. 16,6—17,1 × 11,7—12,3 (LE SOUËF 1903)	17,0	12,0	—	—	1,33	—	NW-Australien u. N-Territorium (= *Pseudogerygone*)
5 *Gerygone flavolateralis flavolateralis* (Gray) 16,0—17,0 × 12,0—13,0 (LAYARD, NEHRKORN, CAT. BRIT. MUS.)	16,5	12,4	—	—	1,32	—	Neu Caledonien (bei NEHRKORN: *Pseudogerygone flavilateralis*)
— *Gerygone igata mouki* Math.	(Bei CAYLEY ohne Maße beschrieben)						N-Queensland (Cairns-Distrikt)

	A	B	g	d	G	Rg	
— *Gerygone igata amalia* Meise (nach H. L. WHITE aus MATHEWS 1920)	17,0	12,0	—	—	1,33	—	Mittel-Queensland (bei CAYLEY: *palpebrosa* Wallace u. *mouki* Math.; bei MATHEWS: *Ethelornis mouki* Math.)
27 *Gerygone igata richmondi* Math. 15,0—17,0×11,1—12,3 = 0,045—0,060 g (3 Eier n. R. KREUGER, briefl.)	15,9	11,6	0,053	0,049	1,13	4,7%	S-Queensland bis NO-Victoria [bei NEHRKORN: *Pseudogerygone fusca* (Gld.)] (Kreuger: c/3 Barrington)
3 *Gerygone igata modesta* (Pelzeln) 16,3—16,8×12,2—12,8 (nach NORTH u. NEHRKORN)	16,5	12,4	—	—	1,32	—	Neusüdwales
6 *Gerygone igata igata* (Quoy & Gaimard) 16,4—17,8×11,5—12,7 = 0,050—0,070 g	17,0	12,0	0,062	0,052	1,28	4,9%	Norfolk Inseln (= *Pseudogerygone*)
3 *Gerygone albofrontata* Gray 17,5—19,4×13,0—13,6 (nach OLIVER 1955 u. CAT. BRIT. MUS.)	18,5	13,4	—	—	1,74	—	Neuseeland (= *Pseudogerygone*) Chatham Inseln bei Neuseeland (= *Hapolorhynchus*)
11 *Gerygone fusca sulphurea* Wall. 15,1—16,8×10,7—12,0 = 0,05—0,06 g (nach HOOGERWERF; HELLEBREKERS & HOOGERWERF 1967)	16,0	11,5	0,056	0,052	1,11	5,8%	Java (auch als Art von *fusca* abgeteilt)
4 *Gerygone fusca broomei* Mathews u. *mastersi* (Sharpe) 16,1—17,4×11,7—12,5 (Sammlung NEHRKORN; LE SOUËF 1903)	16,5	12,1	—	—	1,26	—	*broomei:* Golf von Carpentaria, N-Territorium *mastersi:* N-Australien von Derby bis N-Territorium [bei NEHRKORN u. LE SOUËF: *Pseudogerygone laevigastra* (Gld.)] (Nehrkorn: N-Queensland; Le Souëf: Darwin)
8 *Gerygone fusca culicivora* (Gld.) 16,0—17,0×11,7—12,7 (NEHRKORN, NORTH, CAMPBELL, CAT. BRIT. MUS.)	16,4	12,0	—	—	1,23		W-Australien (bei NEHRKORN: *Pseudogerygone*)

	A	B	g	d	G	Rg	
5 *Gerygone fusca cantator* (Weatherill) 17,4—17,9×12,6—13,2 = 0,07—0,08 g (n. WEATHERILL 1909; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	17,6	12,8	0,075	0,057	1,49	5,0%	Queensland-Küstengebiet zwischen Brisbane u. Gympie (=*Pseudogerygone*) (Kreuger: c/3 Pulgul)
5 *Finschia novaeseelandiae* (Gm.) 17,9—19,5×13,5—14,6 = 0,10—0,13 g	18,5	14,0	0,12	0,076	1,87	6,4%	Neuseeland (Südinsel) u. Stewart Insel (bei NEHRKORN: *Certhiparus*)
8 *Mohoua ochrocephala* (Gmelin) 22,0—25,2×16,4—18,0 = 0,16—0,25 g	23,1	17,1	0,21	0,087	3,55	5,9%	Neuseeland (Südinsel) u. Stewart Insel (bei NEHRKORN: *Clitonyx*)
4 *Mohoua albicilla* (Less. & Garnot) 19,0—23,0×15,0—17,0 = 0,15—0,19 g	20,7	16,0	0,17	0,085	2,65	6,4%	Neuseeland (Nordinsel), Große u. Kleine Barrier Inseln (= *Certhiparus*)
— *Ashbyia lovensis* (Ashby)	20,0	15,0	—	—	2,38	—	Zentral-Australien (auch zu *Epthianura* gezogen)
9 *Epthianura crocea crocea* Castelnau & Ramsay (u. *boweri* Math.?) 15,2—17,8×10,9—13,2 (nach CAMPBELL)	16,0	11,5	—	—	1,13	—	NW-Queensland *boweri:* NW-Australien
16 *Epthianura aurifrons* Gld. 15,2—18,2×12,7—13,7 (NORTH, CAMPBELL, CAT. BRIT. MUS.)	17,3	13,0	—	—	1,56	—	Inneres Australien
48 *Epthianura albifrons albifrons* (Jard. & Selby) (u. *tasmanica* Math.?) 15,2—18,8×11,8—14,2 = 0,065—0,095 g	17,5	13,3	0,080	0,062	1,65	4,9%	S-Queensland bis Victoria u. Südküstenbereich bis SW-Australien *tasmanica:* Tasmanien
23 *Epthianura tricolor* Gould 15,7—18,0×12,0—13,2 (NORTH, CAMPBELL, NEHRKORN, CAT. BRIT. MUS.)	16,6	12,6	—	—	1,40	—	Australien (ohne Kap York Halbinsel)
3 *Lamprolia victoriae victoriae* Finsch 24,0—25,1×16,5—18,9 (LAYARD, Nehrkorn, CAT. BRIT. MUS.)	24,8	17,8	—	—	4,20	—	Fidschi Inseln (Taviuni)

Familie Muscicapidae, Fliegenschnäpper (Anhang: Turnagra)

(Reihenfolge entsprechend der Vorbemerkung bei den Sylviidae, S. 545, unter Benutzung von CH. VAURIE 1959, S. 313—333; CH. VAURIE, A generic revision of flycatchers of the tribe Muscicapini, in: Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. 100, S. 453—538, 1953; C. M. N. WHITE, A revised check list of African flycatchers .... Lusaka, 1963, S. 5—44; M. A. TRAYLOR, Notes on African Muscicapidae, in: Ibis 112, S. 395—397, 1970, und von anderen Autoren durch den Herausgeber neu festgelegt, abgesehen von der letzten Unterfamilie Pachycephalinae, die E. MAYR in: Checklist of birds of the world, Bd. 12, S. 3—51, zitiert als PETERS, 1967, festgelegt hat.)

Die hier als Familie vereinigten Fliegenschnäpper umfassen 6 ziemlich geschlossene Gruppen, denen man gewöhnlich Unterfamilienrang oder, im Falle der Dickkopfschnäpper, sogar Familienrang zuspricht: Zunächst die Eigentlichen Fliegenschnäpper, Muscicapinae, von der Gattung *Melaenornis* bis *Newtonia*, 2. die Flachschnabelschnäpper, Myiagrinae, von *Microeca* bis *Pachycephalopsis*, 3. die mit 1. und 2. oft vereinten Fächerschwanzschnäpper, Rhipidurinae, mit den Gattungen *Chelidorynx* und *Rhipidura*, 4. die afrikanischen Kleinschnäpper, Platysteirinae, von *Bias* bis *Platysteira*, 5. die Monarchen, Monarchinae, von *Erythrocercus* bis *Terpsiphone*, und 6. die Dickkopfschnäpper, Pachycephalinae, von *Falcunculus* bis *Pitohui*. Die angehängte Gattung *Turnagra* ist systematisch noch nicht endgültig untergebracht. — Von diesen Gruppen sind nur die Rhipidurinae als oologisch einheitlich zu bezeichnen.

Im Gegensatz zu den Sylviiden sind zahlreiche Gattungen, die NEHRKORN (1910) in dieser Familie anführt, also auch von SHARPES Hand-list, in andere Familien eingereiht worden,

Lanioturdus (Nehrkorn: *Platysteira torquata*) mit braun gefleckten Eiern bei den Laniidae,

Tarsiger chrysaeus mit einfarbig blauen Eiern bei den Turdidae,

Polioptila mit bläulichen, *Seicercus* (= *Cryptolopha*) mit meist einfarbig weißen, *Abroscopus* (= *Abrornis*) und *Tickellia* mit rötlichen, *Smicrornis* mit grauen, dunkel umkränzten sowie *Gerygone* (und *Pseudogerygone*) mit weißen, braun gefleckten Eiern bei den Sylviidae.

Umgekehrt wurden den Muscicapiden aus anderen Familien NEHRKORNS eingefügt: *Fraseria*, *Clytorhynchus* (= *Pinarolestes*), *Colluricincla* und *Pitohui* (= *Pseudorhectes*) als frühere Prionopidae, *Eopsaltria*, *Falcunculus*, *Oreoica*, *Pachycephala* und *Colluricincla* (die „*Myiolestes*"-Arten) als frühere Laniidae und die angehängte *Turnagra*, früher Timaliidae.

Im ganzen werden hier 202 Arten der Familie (ohne *Turnagra*) in 417 Unterarten oologisch beschrieben, nur 18 Arten mehr als bis 1961 im MS des Verfs. standen; aber immer noch sind dem Herausgeber von 133 Arten, darunter sämtlichen Arten von 11 Gattungen, keine Eier bekannt. Überblicken wir die vier letzten Familien mit ihren 16 Unterfamilien als Einheit, d. h. die größte Familie, die man im Vogelreich überhaupt zusammenstellen kann, einmal als ganzes, so ergibt sich: von ihren etwa 1354 Arten sind hier etwa 2090 Unterarten, 968 Arten und 235 Gattungen zuzüglich einer *Turnagra*-Art besprochen worden, etwa 386 Arten und 46 Gattungen dagegen nicht.

Die verschiedenen, nur wenig kontrastierenden Färbungstypen, die hier in 19 Gruppen gestellt werden, sind ziemlich regellos über die ganze Familie verteilt. Mit A sind im folgenden ausnahmsweise auftretende Typen bezeichnet.

A. Einfarbige Eier

1. einfarbig weiß: *Dendrobiastes hyperythra vulcani, h. oliga, Ficedula s. strophiata, s. fuscogularis* (beide Arten ziemlich glänzend). — Fast rein weiß bis rahmfarben: *Muscicapula sapphira* (auch steinfarben, auch leicht gewölkt), *Cyanoptila* A, *Cyornis rubeculoides, Niltava sundara, grandis, Eumyias indigo* A.

2. Andere einfarbige Eier. Einfarbig hellblau: *Bradornis p. pallidus, Dendrobiastes dumetoria* (auch hell bläulichgrün), *Ficedula hypoleuca, albicollis.* — Gelblich olivbraun bis grün: *Melaenornis pammelaina* A, *Bradornis microchynchus, mariquensis, Melanodryas cucullata.* — Olivbraun oder bronzegrün: *Muscicapula westermanni, superciliaris, Eopsaltria georgiana.* — Braun: *Bradornis pallidus neumanni, Cyornis tickelliae, Muscicapa ferruginea.* — Steinfarben: *Cyornis banyumas, Muscicapa griseisticta, latirostris, sethsmithi* A, *comitata.*

B. Weiße oder weißliche, gefleckte Eier

3. Weiß mit feiner brauner oder grauer Fleckung: *Dendrobiastes hodgsoni, Myiagra oceanica pluto* A, *albiventris* A, *Petroica macrocephala, Chelidorynx. Mayrornis lessoni, Elminia longicauda, Falcunculus.*

4. Weiß, Zeichnung schwarz und grau: *Pachycephala* (etwa 5 Arten), *Colluricincla megarhyncha* (6 Rassen), *harmonica, w. woodwardi, Turnagra.*

5. Weiß mit rotbrauner bis rötlicher Punktierung oder Fleckung, oft im Kranz: *Muscicapa a. adusta* A (rötliche Wölkung), *Tregellasia leucops albifacies* A, *Machaerirhynchus flaviventris, nigripectus, Chasiempis, Batis capensis erythrophthalmus, minor erlangeri, Monarcha castaneiventris, trivirgata, leucotis, verticalis* u. a., *Erythrocercus livingstonei, Clytorhynchus vitiensis, nigrogularis, Terpsiphone cinnamomea* u. *cyanescens.*

6. Trüb- oder grauweiß mit brauner, rotbrauner oder olivgrüner Fleckung: *Sigelus* A, *Cyornis tickelliae, Myiagra ruficollis, oceanica pluto, cyanoleuca, Petroica multicolor pusilla* A, *Trochocercus albonotatus, Elminia longicauda.*

C. Getönter Grund mit Fleckung

7. Rahmfarben oder rahmweiß mit brauner, olivbrauner, grauer Fleckung: *Melaenornis pammelaina,* (steinfarben: *Muscicapula westermanni, Cyornis concreta* u. ganze Gattung, *Muscicapa sibirica cacabata, s. rothschildi, s. gulmergi, muttui, griseigularis, Myiagra oceanica, rubecula, caledonica, vanicorensis, albiventris, Myiagra azureocapilla, Seisura, Miro* (purpurbraun gefleckt), *Heteromyias albispecularis, Pachycephalopsis poliosoma, Rhipidura* (bei *phoenicura* und *euryura*

fast weißer Grund), *Culicicapa, Trochocercus albiventris,* viele *Pachycephala*-Arten.

8. Rahmfarben, dunkler gelbrot oder sienabraun punktiert oder zart gefleckt: *Cyornis rubeculoides* (auch mit nebelhafter Kappe), *rufigastra* A, *Muscicapa gambagae, s. striata* A, *Newtonia brunneicauda, Tregellasia capito* (blaß grünlicher Schimmer), *Peltops, Batis fratrum, pririt, Monarcha hebetior eichhorni, Arses* (auch weißlich mit Rosahauch), *Trochocercus nigromitratus, cyanomelas, nitens, Hypothymis azurea* (auch rötlichweiß, weiß), *puella, Terpsiphone,* z. B. *viridis* (lila rot u. lila grau gefleckt, auch rahmgelb mit siena Punkten), *rufiventer bedfordi* (rötlichbraune Flecke).

9. Rahmfarben, am stumpfen Ende schattenartig blaß rostbraun gewölkt oder fein gefleckt: *Bradornis pallidus neumanni, Ochromela, Dendrobiastes hodgsoni* (auch grünlich steinfarbener Grund), *Ficedula parva, Anthipes, Muscicapula superciliaris, Cyanoptila, Cyornis unicolor, pallipes, Niltava, Rhinomyias ruficauda, olivacea* A, *Eumyias ceylonensis indigo, Muscicapa sibirica, griseisticta, rufilata, caerulescens, Eopsaltria griseogularis.*

10. Grünliche Grundfärbung. Grünlichweiß bis hellgrün mit brauner und grauer, auch rotbrauner Fleckung: *Melaenornis chocolatina, Sigelus, Bradornis, Dendrobiastes basilanica, h. hyperythra, Ficedula narcissina, mugimaki* A, *Cyornis banyumas* A, *poliogenys, Muscicapa s. striata, gambagae, sethsmithi, a. adusta, a. subtilis, griseisticta, caerulescens* A, *Myopornis, Myioparus, Eopsaltria australis, griseogularis, Tregellasia capito nana, leucops albogularis, Petroica goodenovii, rhodinogaster, rosea, phoenicea, multicolor, Peneothello cyanus* A, *Melanodryas cucullata* A, *Amaurodryas vittata, Poecilodryas pulverulenta, superciliosa* A, *Bias,* manche *Batis, Dyaphorophyia blissetti* (braune und graue Zone), *Platysteira cyanea, peltata.*

11. Bläulichweiß bis blau mit braunen bis grauen und (oder) schwarzen Punkten: *Melaenornis chocolatina nyikensis, Bradornis infuscatus, Muscicapa ruficauda* A, *s. striata* A, *Amaurodryas vittata* A, *Dyaphorophyia castanea castanea* (braune mittlere Zone) — *Oreoica gutturalis* A, *Colluricincla harmonica* (zuweilen rötliche Fleckung), *h. rufiventris.*

12. Blau-, grau- oder olivgrün mit rotbrauner oder brauner Fleckung oder Wölkung: *Cyornis banyumas, turcosa, Rhinomyias* (graugrün) *olivaceus, umbratilis, gularis, Muscicapa adusta minima, s. sibirica, s. cacabata, s. rothschildi, s. gulmergi, ruficauda, Eopsaltria flaviventris, Batis minor suahelica, Pachycephala (pectoralis) melanops* (schwarzer Fleckenkranz).

13. Grau mit dunkler grauem Schatten oben oder zarter Fleckung: *Muscicapa ruficauda, latirostris.*

14. Blau- bis grünlichgrau mit braunen und lila Flecken: *Microeca fascinans, brunneicauda, flavigaster, Tregellasia leucops, Megabyas.*

15. Rosagrau, braun gezeichnet: *Dendrobiastes h. hyperythra* A, *Muscicapa sethsmithi* A, *Dyaphorophyia castanea* A, *Pachycephala pectoralis rosseliana, soror klossi* (?), *Colluricincla megarhyncha madaraszi* A (rosa braun), *Pitohui ferrugineus, nigrescens* (tief nelkenrötlich).

16. Olivgrün bis olivbraun, fast einfarbig oder braun gefleckt: *Fraseria* (glänzend, grobe flatschige Längsflecke), manche *Bradornis semipartitus kavirondensis*, *Ficedula hypoleuca*, *mugimaki*, *Muscicapa comitata*, *Petroica*, *Peneothello cyanus*, *Melanodryas cucullata*, *Amaurodryas vittata* (rotbraun gefleckt), *Poecilodryas pulverulenta* (rotbraun gefleckt) *Monarcha alecto* (grau gefleckt), *Pachycephala rufiventris*.

17. Rosaweiß mit rötlicher und brauner (auch braunschwarzer) Fleckung: *Pachycare flavogrisea* (auch purpurne Flecke), *Colluricincla parvula*, *megarhyncha*, *Turnagra* (auch braunschwarze Fleckung).

18. Bräunlichlachsrot bis fleischfarben mit brauner bis rötlicher Fleckung: *Muscicapula westermanni* A, *Muscicapa adusta subtilis* A, *Myioparus plumbeus*, *Metabolus rugensis*, *Pachycephala pectoralis chlorura*, *hyperythra reichenowi*, *philippinensis*.

19. Braun mit dunkelbrauner Fleckung oder Wölkung: *Muscicapa muttui*, *sethsmithi* A (fast einfarbig), *comitata* (ebenso), *Petroica bivittata*, *Pachycephala pectoralis torquata*?

Die meisten Eier der Fliegenschnäpper zeigen auf hellem Grund kleine braune Flecke oder bloße Wölkung. Grobe Zeichnung ist hier ganz ungewöhnlich und findet sich am ersten noch bei *Muscicapa striata* und *caerulescens* sowie bei manchen Stücken von *Myiagra*, *Rhipidura* und *Terpsiphone*. Dunkelste Färbung bei den ölbraunen Eiern von *Melanodryas cucullata* (= *Petroica bicolor*). Kühne Blattern fehlen ebenso wie Kritzel, Flatschen und Wirrlinien.

Die Variation innerhalb der Art ist im allgemeinen gering und besteht meist nur darin, daß die Grundfärbung bald heller, bald etwas dunkler ist, bei manchen Arten mit grünlichem Grund gelegentlich ein mehr lehmfarbener Ton vorkommt und die Zeichnung teils reicher, teils spärlicher ist, mehr oder weniger kranzförmig verteilt, zuweilen in Form deutlicher Fleckchen, manchmal mehr als Wölkung oder bloße Schatten. Der Glanz erscheint nur bei wenigen Arten erheblich, z. B. bei *Melanodryas cucullata*; oft fehlt er überhaupt. Korn und Poren weisen nichts Besonderes auf. Die durchscheinende Farbe entspricht meist derjenigen der Grundfarbe, nur die blaugraue Schale von *Microeca fascinans* und die rahmfarbene mancher *Monarcha* zeigen innen hellgrün, wie fast alle Eier mit grünlichem Ton der Außenseite. Sonst herrschen Weiß und Rahmgelb als Innenfarbe vor. Als Gestalt überwiegt neben dem breiten Oval die gewöhnliche Eiform, diese neigt aber in vielen Fällen zu stärkerer Zuspitzung.

Auch in dieser wie in den beiden vorigen Familien sind einige relative Schalengewichte sehr niedrig; Rg schwankt hier zwischen 4,2 und 6,2, meist zwischen 5 und 6%, bei *Pachycephala pectoralis* bis 7,0% hinauf, in der weitgefaßten Familie Muscicapidae von 4,0 bis 7,7% (Drosseln 4,3 bis 6,2%, Timalien 4,3 bis 6,6, aber bei *Garrulax leucolophus* 6,7 bis 7,7%, Grasmücken 4,1 bis 6,2, aber bei *Mohoua* und *Finschia* bis 6,4, bei *Aphelocephala* bis 6,5, bei *Prinia gracilis* und *subflava* bis 7,0, einmal ?7,6, einmal ?8,2%).

Zur Berechnung des Relativen Eigewichts (RG) standen Gewichtsangaben für Muscicapiden-Weibchen von HEINROTH, SCHLEGEL, GROEBBELS & MOEBERT, MAYR 1931, NIETHAMMER 1937, MEISE 1937, HOESCH & NIETHAMMER 1940, RIPLEY & RABOR 1958, BERNDT/MEISE 1962, EISENTRAUT 1963, GILLIARD & LECROY 1961,

1966. 1967. 1968, Netschaew, Vögel der südlichen Kurileninseln (Leningrad, 1969. russisch), P. R. Colston (Bull. Brit. Orn. Club 92, S. 116, 1972), Ali & Ripley, Handbook of the birds of India and Pakistan 7 (London 1972) und auf den Etiketten im Zoologischen Museum Hamburg zur Verfügung:

♀ Gew. g	Name	RG
101,0	*Pitohui ferrugineus*	10,2%
76,0	*Pitohui dichrous*	9,6%
36,5	*Niltava g. grandis*	10,7%
33,0	*Bradornis infuscatus benguellensis*	9,7%
31,0	*Megabyas flammulatus*	9,9%
30,0	*Rhipidura l. leucophrys*	8,1%
29,5	*Peltops blainvilli*	10,5%
26,0	*Pachycephala soror klossi*	15,6%?
25,0	*Rhipidura leucophrys melaleuca*	11,0%
23,6	*Monarcha alecto chalybeocephala*	12,0%
23,5	*Pachycephala schlegeli obscurior*	25,3%?
23,2	*Pachycephala simplex*	12,3%
21,5	*Niltava s. sundara*	12,0%
21,0	*Pachycephala g. grisola*	13,5%
21,0	*Cyornis u. unicolor*	14,2%
20,8	*Monarcha verticalis*	15,6%
20,5	*Bradornis mariquensis*	10,8%
20,5	*Monarcha hebetior eichhorni*	12,2%
20,0	*Bradornis pallidus murinus*	10,5%
20,0	*Poecilodryas p. pulverulentus*	11,2%
20,0	*Terpsiphone paradisi leucogaster*	11,8%
20,0	*Cyornis pallipes*	12,7%
20,0	*Melaenornis p. pammelaina*	14,2%
19,0	*Terpsiphone p. paradisi*	12,4%
18,5	*Muscicapa s. striata*	12,0%
18,0	*Muscicapa caerulescens caerulescens*	11,4%
18,0	*Eumyias th. thalassina*	13,5%
17,5	*Muscicapa sethsmithi*	6,9%?
17,5	*Eumyias albicaudata*	12,1%
17,5	*Bradornis microrhynchus*	12,7%
17,5	*Tregellasia leucops*	13,8%
17,0	*Monarcha guttula*	16,7%
15,7	*Rhipidura rufiventris finschii*	11,7%
15,5	*Cyornis rufigastra philippinensis*	14,8%
15,0	*Rhipidura rufiventris isura*	12,2%

♀ Gew. g	Name	RG
15,0	*Terpsiphone viridis speciosa*	12,8%
14,1	*Muscicapa griseisticta*	9,6%
14,1	*Ficedula n. narcissina*	13,9%
14,0	*Rhipidura rufiventris gularis*	10,7%
14,0	*Platysteira p. peltata*	10,9%
14,0	*Terpsiphone viridis plumbeiceps*	13,6%
14,0	*Cyornis t. tickelliae*	13,8%
14,0	*Muscicapa striata sarudnyi*	13,9%
14,0	*Terpsiphone viridis kivuensis*	14,2%
13,6	*Cyornis r. rubeculoides*	14,6%
13,5	*Ficedula s. strophiata*	12,9%
13,2	*Dyaphorophyia c. castanea*	12,7%
12,5	*Dyaphorophyia blissetti*	11,2%
12,5	*Machaerirhynchus flaviventer*	12,2%
12,5	*Ficedula h. hypoleuca*	13,1%
12,5	*Niltava m. macgrigoriae*	14,3%
12,5	*Machaerirhynchus nigripectus*	17,9%
12,3	*Rhipidura l. leucothorax*	14,0%
12,0	*Muscicapa ferruginea*	13,7%
12,0	*Batis capensis*	14,5%
12,0	*Hypothymis azurea ceylonensis*	14,7%
11,6	*Hypothymis azurea azurea*	14,5%
11,2	*Muscicapa l. latirostris*	13,4%
11,0	*Rhipidura albicollis canescens*	13,9%
11,0	*Hypothymis azurea styani*	14,5%
11,0	*Anthipes moniliger leucops*	16,7%
10,5	*Muscicapa adusta subadusta*	13,8%
10,0	*Rhipidura a. aureola*	13,1%
10,0	*Muscicapa sibirica cacabata*	13,8%
10,0	*Ficedula p. parva*	14,5%
10,0	*Ficedula albicollis*	16,0%
9,5	*Batis molitor soror*	14,5%
9,0	*Culicicapa c. ceylonensis*	12,9%
9,0	*Muscicapa sibirica gulmergi*	13,7%
9,0	*Dendrobiastes h. hyperythra*	21,0%
8,5	*Ochromela nigrorufa*	13,8%
8,5	*Batis pririt*	16,0%
7,5	*Muscicapula tricolor minuta*	15,7%
7,5	*Muscicapula t. tricolor*	16,3%
7,0	*Muscicapula s. superciliaris*	18,1%
5,5	*Chelidorynx hypoxantha*	17,7%

RG schwankt also zwischen 8,1 und 21,0%, 3 fragliche Werte von 6,9, 15,6, 25,3% ausgeschlossen, D_{73} = 13,3%. Beim Vergleich der vier letzten Familien ergibt sich für RG nach Berichtigung einiger Werte der Seiten 368, 553 und 554:

n Familie	bei ♀-Gewichten von	RG	RG im Durchschnitt	RG-Durchschnitt für ♀-Gewicht 10—43 g
79 Turdidae	175—10 g	5,0—18,1%	10,8%	D_{48} = 12,3%
69 Timaliidae	145—5,5 g	6,0—18,4%	11,5%	D_{44} = 12,6%
97 Sylviidae	42—5 g	8,1—25,4%	13,6%	D_{59} = 12,5%
73 Muscicapidae	101—5,5 g	8,1—21,0%	13,3%	D_{61} = 12,9%

Das Relative Eigewicht schwankt demnach bei 318 Formen der Muscicapidae, s. l., im Bereich von 175 bis 5 g Weibchengewicht von 5,0 bis 25,4% mit einem Durchschnitt von 12,4%. Zwischen den Familien besteht nur der wegen verschiedener Artgröße zu erwartende Unterschied.

Melaenornis chocolatina chocolatina (= *Bradornis*). Das einzige Ei in der v. ERLANGER-Sammlung (Journ. f. Orn. 53, S. 682, 1905) erscheint wie eine Miniatur von *Mimus*- oder *Turdus merula*-Eiern. Es ist wie große Eier von *Muscicapa striata* auf grünem Grund mit gleichartigen und gleichmäßig verteilten, mittelgroßen, nicht sehr lebhaft braunen Frickeln besetzt. Gestrecktoval (k = 1,42).

Melaenornis chocolatina nyikensis (= *Dioptrornis*). LYNES (Journ. f. Orn. 82. Sonderheft, S. 77, 1934) beschreibt diese Eier als auf türkisblauem Grund in rotbraunen und purpurnen Tönen kräftig gefleckt und mit kleinen Blattern besetzt, die meist in einer Art Kranz am oberen Ende stehen. Gestrecktoval (*k* = 1,40).

Melaenornis ardesiaca. Nach PRIGOGINE (Ann. Mus. Afr. Centr. 8°, Zool. 185, S. 187, 1971) sind die bräunlichweißen Eier mit sehr zahlreichen, etwas dunkler gefärbten Flecken besetzt. — k = 1,53, also langgestreckt.

Melaenornis edolioides edoliodes. Nach SERLE (Ool. Rec. 18, S. 12, 1938) auf wenig glänzendem blaßgrünen Grund viele Punkte, Spritzer, Strichel und kleine Blattern in verschiedenen braunen Tönen nebst purpurgrauen Unterflecken. Diese stehen in einem Ring am stumpfen Ende, jene ziemlich gleichmäßig verstreut. Glanz nur gering. Länglichoval (k = 1,46).

Melaenornis edoliodes lugubris. Wie vorige Form. — k = 1,37. (Taf. 9, Fig. 9.)

Melaenornis pammelaina pammelaina, (? *poliogyna*,) u. *atra*. Länglich oval (k = 1,35). Nach PRIEST (1948) sind die Eier auf grünem Grund kräftig braun, rotbraun bis noch dunkler, geblattert, nach GILL und JAMES (1970) auf grünlichweißem Grund rötlich und schieferbraun (JAMES: rötlichbraun und aschgrau) verschieden grob (nach ROBERTS 1957 stark, aber fein, gelegentlich auch undeutlich) gefleckt. BELCHER erschienen die Eier gar dunkel gelbgrün, da sie in dieser Färbung schwer gewölkt sind. CHUBB sah sie strohfarben mit dichten rötlich-

braunen und einigen purpurnen Blattern, aber wohl mehr als sehr blaßgrüne, braun und purpurn mit winzigen Punkten dicht gezeichnete Eier.

Sigelus silens silens und *lawsoni* (= *Melaenornis*; auch = *Bradornis*). Nehrkorns Exemplare erinnern an *Luscinia svecica*. Die im Britischen Museum, wie auch die meinen, sind etwas heller grünlich rahmfarben, ganz gleichmäßig ziemlich dicht und nur zart graubraun bis gelbbraun gewölkt, die bleichen Frickel eben noch als solche erkennbar, ähnlich wie bei *Motacilla flava* und *cinerea*, deren Eier aber mehr zugespitzt sind. Nach Roberts (1957) überall kaum sichtbare rötliche Pünktchen auf blaß grünlichblauem Grund. Nach Ayres auch schmutzigweiß bis bräunlich mit sehr feiner, blaßbrauner Zeichnung. — k = 1,35.

Fraseria ocreata prosphora. Ein fast unvergleichbarer Färbungstyp. Auf olivgrünlichgelblichem Grund lang gezogene, zum Teil sehr große und breite, flatschige, mitteldunkelolivgrünbraune Flecke in zwei oder drei Helligkeitsgraden. Diese Flecke sind mit blasseren, ebenfalls längsgerichteten Fasern und kleinen Wischern derselben Färbungen sowie vereinzelten gelbgrauen Unterfleckchen untermischt. Zuweilen auch etwas kleinere, kürzere, unregelmäßig begrenzte locker stehende Unterflecke, die gelblicholivbraun und trübgrau, doch immer erst durch Suchen zu finden sind. Die Gestalt der erheblich glänzenden Eier ist ein längliches Oval ohne scharfe Spitze (k = 1,42). Grüngelb durchscheinend ist die Schale, die ein recht glattes Korn zeigt; aber die Lupe läßt viele tiefere Grübchen und deutliche Poren erkennen. So sehen die drei von Büttikofer in Liberia (nach Bates) und meine vier von Auzemberger am mittleren Cavallyfluß gesammelten Stücke aus.

Fraseria ocreata ocreata. Ebenso gefärbte Eier, die wohl nur zufällig mehr breitoval (k = 1,23) sind.

Bradornis semipartitus orleansi (= *Empidornis*). Graugrün mit sehr verwischten bräunlichen und blaugrauen Fleckchen, so daß die Eier wie die von *Sigelus silens* an *Luscinia svecica*-Eier erinnern (Nehrkorn). — k = 1,41.

Bradornis semipartitus kavirondensis. Olivgrün mit einer Kappe von verwischten braunen Frickeln oder fast einfarbig olivbraun überflogen, am spitzen Ende heller und grüner. Länglichoval (k = 1,49).

Bradornis pallidus modestus. Nach Nehrkorn graubläulicher Grund, den ich aber eher gelbgrünlich sah, mit sehr dichten, gleichmäßig verteilten, recht blassen bräunlichen und grauen Fleckchen. — k = 1,36.

Bradornis pallidus nigeriae. Jourdain (Ibis 1935, S. 646) beschreibt von Shuel gesammelte Stücke als auf wenig glänzendem, grünlichem Grund gleichmäßig mit unzähligen kleinen Spritzern und Punkten hellbrauner Färbung bedeckt, die dichter am oberen Ende, teils als deutliche Fleckung, teils den Grund fast völlig verdeckend, angebracht sind. Gewöhnliche Eigestalt (k = 1,34). Nach Serle (Ibis 1940, S. 6) sind die Eier ähnlich. Er erwähnt ferner Strichzeichnung, Fleckung in verschiedenen Brauntönen und sehr blaß lila Unterflecke.

Bradornis pallidus pallidus. Emin Pascha und Graf Huyn fanden ungefleckt hellblaue Eier. Drei größere Stücke aus Darfur sind dagegen blaugrün und rotbraun, rotockerfarben sowie violett gefleckt (LYNES, Ibis 1925, S. 122). — k = 1,36.

Bradornis pallidus subalaris. Nach SERLE (Ibis 1943, S. 63) wie bei anderen Rassen, grünlichweiß, undeutlich in verschiedenen Tönen braun und graupurpurn gefleckt, besonders in einem Kranz um den (?spitzen) Pol. — k = 1,34.

Bradornis pallidus murinus. BELCHERS Stücke aus dem Niassaland zeigen auf bläulichgrünlichem Grund überall mittelgroße, rundliche, braune und lila Flecke. Meine von CARLISLE in S-Rhodesien gesammelten haben auf zart grünlich getöntem, weißlichem Grund ziemlich dichte, aber sehr kleine lehmbraune Punktfleckchen, die am oberen Ende etwas gehäuft und mit lilagrauen gemischt sind. Zwischen der Zeichnung bleibt mehr Grund frei, als bedeckt ist. Auch Fleckenkränze und grobe Zeichnung sind nach JAMES (1970) bekannt. Die Eier scheinen blaßgrün durch. Blasse, fein punktierte Eier von *Muscicapa striata* würden ähnlich sein. — k = 1,33.

Bradornis microrhynchus. Einfarbig grün, gewöhnlich von Exkrementen weiß gefleckt (BELCHER, Ibis 1942, S. 93). — k = 1,28.

Bradornis pumilus. In der Sammlung v. ERLANGER (Journ. f. Orn. 53, S. 680 f., 1905) meist einfarbig lehmbraun, einige mit grünlichem Hauch, manche im Ton der Nachtigall-Eier (*Luscinia megarhynchos*). Andere zeigen am stumpfen Ende einen dunkleren Schatten und ähneln dadurch Eiern von *Motacilla flava* und *Brachypteryx leucophrys nipalensis.* Der ursprünglich vorhandene Glanz verliert sich mit der Zeit. — k = 1,36.

Bradornis infuscatus namaquensis. Von HOESCH (s. HOESCH & NIETHAMMER 1940, S. 286) gesammelte Eier haben mitteldunkel grünblauen Grund mit meist sehr kleinen, dunkel kastanienbraunen Oberflecken neben hellen und dunkleren purpurgrauen Unterflecken. Die Fleckung ist oben etwas dichter. Fast glanzlos. — k = 1,41.

Bradornis infuscatus seimundi. Nach JAMES (1970) grünlichblau mit grober, spärlicher dunkelrötlichbrauner Ober- und aschgrauer Unterfleckung. — k = 1,41.

Bradornis infuscatus infuscatus. Die Eier im Britischen Museum haben auf mäßig glänzendem, hellblauem Grund rötlichbraune und lila Flecke besonders am stumpfen Ende der etwas zugespitzten, normalovalen Schale und ähneln kleinen Singdrosseleiern (*Turdus philomelos*). NEHRKORNS Stücke besitzen ebenso etwas rundliche, dunkelbraune und einzelne violette, nicht sehr große Blattern auf blasserem, trüb grünlichblauem Grund und klingen mehr an den Charakter von *Saxicola torquata rubicola* an, sind aber viel größer, in der Grundfärbung erheblich dunkler und mehr blau. Außerdem kommen längliche Zeichnungen vor (ROBERTS 1940, 1970). — k = 1,47.

Bradornis mariquensis vinaceus und *acaciae.* Fünf von HOESCH und NIETHAMMER (1940, S. 284) gesammelte Gelege zu zwei bis vier Eiern sind einfarbig

hellolivgrün oder blaßolivbraun, zum Teil mit etwas dunklerer graubrauner bis olivbrauner Kappe. — k = 1,38.

Bradornis mariquensis mariquensis. Roberts (1957) nennt die Eier blaßgrünlich mit sehr schwachen Andeutungen von (nach Praed & Grant, 1963) braunroten Spritzern, die am stumpfen Ende einen undeutlichen Ring bilden. — k = 1,38.

Ochromela nigrorufa. Etwas längliche Eigestalt (k = 1,40). Glanz gering. An *Dendrobiastes* und die ehemaligen *Alseonax*-Arten von *Muscicapa* anklingend oder wie kleine, reichlich dicht, aber verwaschen gefleckte Rotkehlcheneier (*Erithacus rubecula*). Auf grauweißem, rotgelblichem oder blaß oliv getöntem Grund ziemlich dichte, helle trüb rötlichbraune Frickel, die oben zu einer etwas dunkleren Kappe zusammenfließen, manchmal nur mit einer solchen aus wolkig verwischten Spritzern. Ganz selten auf weißem Grund nelkenrötlich gefrickelt oder auf warm gelbbräunlichem mit überall dichter hellroter Frickelung sowie einem noch dichteren dunkelroten Ring am stumpfen Ende. (Taf. 9, Fig. 10.)

Dendrobiastes basilanica samarensis. Von Whitehead gesammelte Eier im Britischen Museum zeigen leichten Glanz und auf hell seegrünem Grund überall verteilte, oben dichtere blaßbraune und lila Fleckchen, über denen einige kleine dunkelbraune liegen. — k = 1,39.

Dendrobiastes dumetoria dumetoria. Nach Hellebrekers & Hoogerwerf (1967, S. 133) trüb blaßblau oder hell bläulichgrün und javanischen *Zosterops*-Eiern etwas ähnlich. — k = 1,43.

Dendrobiastes hodgsonii. Blaß steinfarben, gelblich oder grünlich gehaucht, seltener rötlich. Gewöhnlich bilden trübrötlichbraune zahlreiche Stippen eine Schattenzone oder einen etwas deutlicheren Kranz, der bei Nehrkorns Exemplaren fuchsrötlichbraun auf graugrünlichem Grund ist. Meine von Kricheldorff in Mupin (Szetschwan) gesammelten Stücke haben einen breiten, ziemlich dunklen Ring grober Flecke, die am Rand verwaschen sind, und ausnahmsweise erheblichen Glanz. Sie stellen schon wegen des sonst nicht beobachteten Kontrastes zwischen dem nur sehr locker und äußerst zart punktierten, grünen Grund und dem dunkelbraunen Kranz einen abweichenden Typ dar.

Ganz anders als meine Stücke sind von Schäfer am oberen Mekong gesammelte Eier, nämlich wie große von *Troglodytes troglodytes* reinweiß mit spärlichen, blaß rostbraunen und rötlichgrauen Pünktchen oben, legitimiert durch den am Nest erlegten Vogel. Baker gibt eine ähnliche Beschreibung. — k = 1,33.

Dendrobiastes hyperythra hyperythra (= *Muscicapula*; = *Muscicapa*). Eier im Britischen Museum zeigen auf blaßgrünlichweißem Grund besonders am stumpfen Ende braunrote Frickel und Wischer. Nach Baker variiert der Grund von blaß gelblichgrau bis ziemlich oder gar tief nelkenrötlichbraun und ist im ganzen recht reich gezeichnet; selbst kleine Blattern kommen vor. Die rötlichen können so reich dunkelbraunrot gefrickelt sein, daß sie fast einfarbig erscheinen. Dagegen erinnern Nehrkorns Stücke an fast einfarbige, blaßfuchsige Eier von *Muscicapula superciliaris, Erithacus rubecula* oder *Ficedula parva.* Ein abweichendes Gelege sieht nach Baker so aus, als wäre es gänzlich olivbraun gefärbt. — k = 1,28.

Dendrobiastes hyperythra innexa. Nach YAMASHINA (aus HACHISUKA & UDAGAWA, Quart. J. Taiwan Mus. 4, S. 36, 1951) blaß steinfarben mit sehr blaß rötlichrahmfarbenen Frickeln, ein Ei mit einigen tief braunen Linien. — k = 1,42.

Dendrobiastes hyperythra oliga. Nach WHITEHEAD (in SMYTHIES 1960, S. 449) legt diese Rasse weiße Eier.

Dendrobiastes hyperythra vulcani. Eier nach HELLEBREKERS & HOOGERWERF (1967) rein weiß, gelegentlich, vielleicht verschmutzt, leicht rahmfarben getönt. Auch auf Borneo (siehe vorige Rasse) legt die Art weiße Eier, im übrigen Bereich anscheinend nie. — k = 1,38.

Ficedula hypoleuca hypoleuca, muscipeta und *iberiae* (= *Muscicapa*). Ungefleckt hellblaue Eier, ähnlich denen von *Phoenicurus phoenicurus*, aber glatter, heller und reiner blau. Ein von dem ausgezeichneten Sammler Gustav Schulz bei Neustadt a. d. Dosse gefundenes Gelege ließ einzelne tiefbraune Punkte erkennen, eine so große Seltenheit, daß selbst REY (1905) unter Hunderten von Eiern keinen einzigen gleichen Fall sah. Aber schon im Journ. f. Orn. 26, S. 30, 1878, wird über einen derartigen berichtet, neuerdings auch im Oologists' Record 24, S. 46, 1950. — k = 1,30.

Die interessanten Reihenuntersuchungen an Trauerschnäpper-Eiern in der Braunschweiger Gegend ergaben, wie zu erwarten, eine niedrigere Eizahl im Gelege gegenüber nordeuropäischen Brutpaaren (5,70 gegen 6,48 Eier im Gelege), aber auch bei einjährigen und höchstjährigen gegenüber mittelalten Weibchen (BERNDT & WINKEL, Vogelwelt 88, S. 97—136, 1967), überraschenderweise sogar eine kleinere durchschnittliche Gelegegröße für spät in der Brutzeit gezeitigte Gelege. Dies wird als Anpassung an das dann abnehmende Nahrungsangebot für die Jungenfütterung aufgefaßt. Messungen an 1025 Eiern der Braunschweiger Gegend für *muscipeta* sind in die Liste aufgenommen worden. Die Eigröße hing dort nicht vom Legedatum im Jahr und von der Gelegegröße ab, sondern vom Alter des Vogels, da ältere Vögel kleinere Eier legten, und auch von Unterschieden in der Umwelt zwischen verschiedenen Gegenden und verschiedenen Jahren, da durch verschiedenes Nahrungsangebot die Eigröße beim selben ♀ direkt beeinflußt werden könnte (STERNBERG & WINKEL, Vogelwarte 25, S. 260—266, 1970). HANSEN u. a. errechnen nach STERNBERG & WINKEL (1970) für 77 Gelege ein Durchschnittsgewicht von 1,69 g je Ei, direkt gewogen wurden bei Braunschweig g = 1,20, 1,35—2,00 g, D_{319} = 1,69 g, wogegen 29 belgische Eier 1,15—1,69, im Durchschnitt 1,49 g wogen (R. VERHEYEN, Oologia belgica, Bruxelles, 1967, S. 265). Erstes Ei des Geleges oft länger und schmaler als folgende (WINKEL, Vogelwelt 95, S. 60—70, 1975).

Ficedula albicollis albicollis und *semitorquata.* Ganz wie bei der vorigen Art. — k = 1,30. (Taf. 9, Fig. 11.)

Ficedula zanthopygia (= *Xanthopygia*; = *Muscicapa*). NEHRKORNS Exemplare vom Amur könnten für weißgrundige, ziemlich dicht fuchsig gefleckte Zwergeier von *Erithacus rubecula* gehalten werden. Die meisten Eier haben nur oben spärliche, zarte, leicht verwischte Fleckchen oder Punkte orangebrauner, braungelber, sienabrauner oder hell kastanienroter Färbung mit einigen oft schwer sichtbaren rötlichvioletten Unterfleckchen dazwischen. Der Grund ist weiß bis rosarahm-

farben, welcher Ton aber ausbleicht, so daß Ähnlichkeit mit blassen *Parus*-Eiern entsteht. Eigestalt meist kurzoval (k = 1,32). Glanz nur mäßig. Innenfarbe weiß. (Taf. 9, Fig. 12.)

Ficedula narcissina narcissina (= *Xanthopygia*; = *Muscicapa*). Stumpfkurzoval (k = 1,25), mäßig glänzend. Der eine Typ hat blaßgrünlichblauen Grund mit deutlichen, aber feinen hellbraunen bis blaß rotbraunen Fleckchen besonders am oberen Ende und klingt an kräftig gezeichnete Eier von *Oenanthe hispanica melanoleuca* an. Beim anderen ist der blaß gelbgrünliche Grund gleichmäßig über die ganze Fläche sehr zart und etwas locker durch kleine verwaschene Frickel matt lehmbraun gewölkt. NEHRKORNS Stücke machen infolge mehr rundlicher Flecke einen ganz anderen Eindruck. Durchscheinende Farbe grünlichweiß. (Taf. 9, Fig. 13.)

Ficedula mugimaki (= *Muscicapa*). NEHRKORN beschreibt seine Exemplare als manchen Eiern von *Luscinia svecica cyanecula* ähnlich. Sie sind auf trüboliv-grünem Grund mit vielen fast gleichmäßig überall verteilten, ziemlich dichten, verloschen braunen Stipperchen besetzt. Nach TACZANOWSKI (Journ. f. Orn. 21, Taf. II, 1873, u. 20, S. 340f., 1872) blau bis grün mit kleinen, sehr blassen rostfarbenen Fleckchen und Stricheln, nach demselben (1893, aus DEMENTIEW u. a. 1953, S. 111) Zeichnung variabel, auch grob und dicht stehend. Ein von NEHRKORN an das Britische Museum gegebenes Stück erinnert an gefleckte Eier von *Muscicapa latirostris*. — k = 1,32. (Taf. 9, Fig. 14.)

Ficedula parva parva (= *Siphia*; = *Muscicapa*). Auf rahmfarbenem oder blaßgrün gehauchtem Grund teils fast unmerklich überall, teils oben deutlicher, aber doch äußerst zart lehmgelb bis hell rostbraun gewölkt oder fein gefrickelt. Nur die dunkelsten und nach oben hin dichter gezeichneten Stücke erinnern im Gesamteindruck an zwerghafte, helle Rotkehlcheneier (*Erithacus rubecula*), mit denen sie oft verglichen wurden. — k = 1,29.

Ficedula parva albicilla und *subrubra*. Wie bei *parva parva*, aber blasser, oft fast weiß und noch spärlicher gezeichnet, gewöhnlich nur mit einem bleichen Kränzchen sehr feiner lehmgelber Fleckchen am oberen Ende. — k = 1,32.

Ficedula strophiata strophiata und *fuscogularis* (= *Siphia*; = *Muscicapa*). Ungefleckt weiß, ziemlich glänzend. Die für ein Muscicapiden-Ei fast einzig dastehende, früher bezweifelte Färbung wurde von G. HEINRICH (STRESEMANN & HEINRICH, Mitt. Zool. Mus. Berlin 24, S. 188, 1940), STEVENS (s. HARTERT-STEINBACHER, S. 233) und ROBINSON (s. BAKER 1924, S. 210, Ei aus S-Annam) bestätigt. — k = 1,33 bzw. 1,41.

Anthipes moniliger moniliger. Fast reinweiße Eier in der Sammlung von BAKER sind bräunlichrot bespritzt, besonders in einer Zone am oberen Ende, sonst weniger dicht. Gestalt breitoval (k = 1,30). Die bei NEHRKORN erinnern an kleine von *Erithacus rubecula*. In einer deutlichen Krone auch deutliche graue Unterflecke.

Anthipes moniliger leucops. NEHRKORNS Stücke haben gelbweißen Grund mit zarten *Erithacus rubecula*-Flecken neben wenigen, unauffälligen grauen Unter-

flecken, ähnlich wie bei der vorigen Rasse, aber mit minder ausgeprägter Zeichnungszone. BAKER findet sie erheblich anders als die von verwandten Gattungen, nämlich weiß bis nelkenrötlichbraun getönt, überall nur spärlich rötlichbraun bespritzt, dichter am stumpfen Ende, oder rostrot gefleckt und geblattert mit einigen grauen Tüpfeln dazwischen. Glanzlos. Breitoval (k = 1,32).

Muscicapula westermanni westermanni (*Muscicapa*). Einfarbig glanzlos olivbraun oder rehfarben oder dicht bedeckt mit feinsten braunen Frickeln auf blaß gelblich- bis gelbgrünlichsteinfarbenem Grund, der auch fahlrehbraun sein kann. — k = 1,31.

Muscicapula westermanni hasselti. Nach HELLEBREKERS & HOOGERWERF (1967, S. 133) einfarbig gelblichgrau und den Eiern von *Motacilla flava* ähnlich. — k = 1,28.

Muscicapula superciliaris superciliaris (= *Muscicapa*). Praktisch einfarbig fahlgraubraun, hellrehfarben oder blaß grünlichgrau getönt, zum Teil fuchsrötlichbraun zart gewölkt oder verloschen gefrickelt. — k = 1,31 (Taf. 9, Fig. 15.)

Muscicapula superciliaris aestigma (= *Muscicapa*). Nach BAKER wie bei der Nominatform. NEHRKORNS Stücke erscheinen wie winzige blasse *Erithacus rubecula*-Eier mit stark verwischter Zeichnung und sind größer als diese. — k = 1,36.

Muscicapula tricolor tricolor (= *Muscicapa leucomelanura leucomelanura*) und *minuta*. *Niltava*-Eiern im Gesamteindruck ähnlich. Mäßig glänzend, blaß- bis warm rahmfarben oder hell nelkenrötlichbraun, nach oben hin dunkler getönt oder mit undeutlichen, blaßrostigen, feinsten Frickeln besetzt, zuweilen in einem Kranz. Bei NEHRKORN ähnlich beschrieben. — k = 1,31.

Muscicapula sapphira. Anscheinend die blassesten Eier der Gattung, in rahmweißen und graugrünlichsteinfarbenen Tönen einfarbig oder überall braungrau leicht gewölkt. — k = 1,37. BAKER (1933, S. 194) gibt gegenüber seinen früheren Angaben (z. B. Ibis 1906) zuletzt für 16 Eier viel kleinere Maße (15,0—16,2 × 11,6—12,3; i. D. 15,4 × 11,8), die nicht in die Liste aufgenommen wurden. Er nennt sie mehr oder weniger stark rötlichbraun bespritzt und dadurch manchmal fast einfarbig.

Cyanoptila cyanomelana cyanomelana und *cumatilis* (= *Muscicapa*). In der Regel sehr breit und stumpf oval (k = 1,23) und nur mit einer Spur von Glanz. Meist ungefleckt rahmfarben oder mit etwas dunklerem Schatten im Polbereich, zuweilen mit einer Zone unbestimmter blaßbräunlicher und grauer Flecke, dann an bleiche Eier von *Erithacus rubecula* oder an solche von *Niltava sundara* erinnernd. Rahmweiß durchscheinend. (Taf. 9, Fig. 16.)

Cyornis rubeculoides rubeculoides. Zum Teil einfarbig blaß lehmbräunlich oder mit nelkenrötlichem, auch grünlichem Hauch, oder olivbraun getönt, vollkommen bedeckt mit mikroskopisch kleinen Punkten in diesen Farben. Andere mehr gewölkt und gewischt, ähnlich heller oder dunkler rehbraunen *C. tickelliae*-Eiern. Manche erinnern an *Saxicola torquata rubicola*-Typen mit verloschenem Flecken-

kranz auf grünlichsteinfarbenem Grund oder zeigen nur einen dunkleren Schatten am oberen Ende. — k = 1,31. (Taf. 9, Fig. 17.)

Cyornis rubeculoides dialilaema. Die wenig bekannten Eier gleichen nach BAKER denen der Nominatform, die eine deutlich abgegrenzte, wenn auch nebelhafte Flekkenkappe tragen. — k = 1,24.

Cyornis banyumas magnirostris. Eier im Britischen Museum sind glänzend ungefleckt steinfarben, die bei NEHRKORN wie hell nußbraune, etwas glänzende von *C. tickelliae* und *rubeculoides*, nach BAKER aber meist dunkler als die letzterwähnten und ausgesprochener gefleckt, ähnlich *Brachypteryx leucophrys nipalensis* auf sehr blassem, grünlichsteinfarbenem Grund olivbraun gesprenkelt, oft so dicht, daß sie einfarbig olivbraun erscheinen. — k = 1,31.

Cyornis banyumas whitei. Wie dunkle, fast oder ganz einfarbig erscheinende Eier von *C. rubeculoides* (nach BAKER 1933, S. 201). — k = 1,28.

Cyornis banyumas cantatrix (= *Muscicapa banyumas liga*). BARTELS JUN. beschrieb mir die Eier (briefl.) als auf blaßgrünem Grund dicht mit feinen fuchsigen Fleckchen bedeckt, die nach oben hin dichter werden, auch ähnlich wie bei *Saxicola caprata* und bei manchen reich und kräftig gefleckten *Erithacus rubecula.* Am stumpfen Ende kommt nach HELLEBREKERS & HOOGERWERF (1967, S. 132) Kappen- und Zonenbildung vor; diese Autoren erwähnen auch unauffällige lilagraue wolkenartige Unterflecke. Das Schalengewicht zweier westjavanischer Sammlungen stimmt nach derselben Quelle fast überein, D_{11} und D_{50} = 0,109 (HELLEBREKERS) bzw. 0,113 g (HOOGERWERF), aber die Außenmaße sind verschieden: 18,3×14,3 (16,4—20,1×13,6—15,3) für 15 Eier und 20,7×14,9 (18,5—22,7×13,5 bis 15,8) für 50 Eier, demnach k = 1,27 gegen 1,39, G = 1,96 gegen 2,42, Rg = 5,6% gegen 4,7%. — k = 1,36.

Cyornis banyumas banyumas. NEHRKORNS Exemplare ähneln dicht dunkel rostbraun überall gleichmäßig gefleckten Eiern von *Muscicapa striata* und erscheinen beinahe einfarbig. Nach BERNSTEIN (Journ. f. Orn. 7, S. 266, 1859) gehen die verwaschenen, schmutzigbraunen Flecke in die trüb gelblich- oder grünlichweiße Grundfärbung über. — k = 1,37.

Cyornis turcosa rupatensis und *turcosa* (= *Muscicapa*). KUTTER beschreibt zwei von ihm dieser Art zugeschriebene Eier als grünlichgrau mit den Grund fast verdeckenden, blaßrötlichbraunen Flecken, die klein und verwaschen vielfach ineinanderfließen und am stumpfen Ende ring- oder kappenartig zusammengedrängt stehen. Er erwähnt dabei „das bezeichnende, ziemlich stark granulierte Muscicapiden-Korn“ (Journ. f. Orn. 33, S. 347, 1885), dem ich aber nichts Bezeichnendes ablauschen kann; denn es kehrt bei sehr vielen ganz anderen Arten wieder, wie auch in SZIELASKOS Kornstudien (1913) zu ersehen, wo es gut abgebildet ist (Journ. f. Orn. 61, Taf. 1, Typus 9) als ganz gleichmäßige, zarteste von allen dargestellten Granulierungen, die man unter der Lupe als mikroskopische, flache Erhabenheiten und ebenso große Vertiefungen erkennt, bedeutend kleiner als die Poren. Unter den 36 Abbildungen bei SZIELASKO stellt dieser Typ etwas Besonderes dar und ist in natura eher wiederzuerkennen als fast alle anderen, aber nicht nur für Musci-

capiden-Eier charakteristisch, da er sich nach SZIELASKO nicht nur bei vielen Kleinvögeln, sondern auch bei Hühnern (Galli), Rallen (Rallidae), Enten (Anatidae) und anderen findet, worüber mit mir andere Oologen allerdings erheblich abweichender Meinung sein werden.

Cyornis tickelliae jerdoni, tickelliae und *sumatrensis* (= *Muscicapula*; = *Muscicapa*). Nach HUME trüb grauweiß, äußerst fein matt rotbraun gewölkt, nach BAKER ganz wie bei *C. rubeculoides*, höchstens etwas lebhafter braun, die von *jerdoni* vielleicht etwas rötlicher. NEHRKORNS Stücke sind einfarbig braun, eher etwas rötlich als oliv getönt, die meinen mitteldunkel graubraun bis olivbraun, mit grünlichem Hauch in der gelb durchscheinenden Farbe. — k = 1,29 bzw. 1,30.

Cyornis rufigastra philippinensis. NEHRKORNS Exemplare werden von ihm als *Muscicapa striata* nahekommend beschrieben; doch fand ich sie eher wie dicht und dunkel gefleckte Rotkehlchen-Eier (*Erithacus rubecula*), auf blaßgelbrötlichem Grund über und über fein rötlichbraun gewölkt, andere auf blaß graugrünlichem Grund fuchsig längsgefrickelt. — k = 1,39.

Cyornis unicolor unicolor (= *Muscicapula*; = *Muscicapa*). Nach BAKER wie große Eier von *C. pallipes*, manchmal aber ziemlich blaß und nur klein gefleckt. — k = 1,36.

Cyornis poliogenys poliogenys und *cachariensis* (= *Muscicapula*; = *Muscicapa*). Nach BAKER typische *Cyornis*-Eier. Auf seegrünem oder auf blaßgelbbraunem bis steinfarbenem Grund bedecken sehr zarte, dichte rötlichbraune Frickel zuweilen die ganze Oberfläche. Manchmal stehen sie jedoch am schlankeren Ende weniger zahlreich. Kranzbildung selten. Ring noch nicht beobachtet. NEHRKORNS Exemplare sind heller braun gewölkt gegenüber *C. tickelliae* und *C. rubeculoides*. Die dichte zarte Fleckung tritt auf dem dort blaß graurötlichen Grund kaum hervor. — k = 1,27.

Cyornis pallipes (= *Muscicapula*; = *Muscicapa*). Meist lebhafter gefärbt als bei den verwandten Arten, auch ausgesprochener gefleckt und nicht so dicht, als daß die Eier ganz einfarbig erscheinen könnten. An gut gezeichnete von *Erithacus rubecula* erinnern sie wegen der überall zahlreichen, blaßrötlichen oder fuchsigbraunen Wischer auf blaß lehmfarbenem, nelkenrötlich oder grünlich gehauchtem Grund, auch wegen der gewöhnlich am stumpfen Ende dichter stehenden kleinen Blattern. Zuweilen klingen sie an *Muscicapa striata* an; doch ist die Fleckung nicht scharf markiert, sondern eher verschwommen. — k = 1,30.

Cyornis concreta cyanea (= *Muscicapula*; = *Muscicapa*). Gemeinsam ist allen Eiern dieser Gattung (und von *Muscicapula*) eine breitovale Gestalt und ein nur geringer oder ganz fehlender Glanz. Sie scheinen in hellen Tönen der Grundfärbung durch. Deutliche Fleckung tritt selten auf, fast immer handelt es sich nur um eine verschwommene Wölkung oder um Schatten am oberen Ende. Bei *cyanea* bedecken unzählige winzige braune Frickel den blaß gelblichgrausteinfarbenen Grund völlig. Nur im Polgebiet sind einige dunklere zuweilen deutlicher oder bilden dort eine sich kaum abhebende Kappe. Dieser Typ kehrt bei allen Arten wieder, so daß man hier von einer Großausgabe der *C. tickelliae*- oder *rubeculoides*-Eier sprechen kann. — k = 1,33.

Niltava sundara whistleri. Wie die Nominatform. — k = 1,30.

Niltava sundara sundara. Teils wie überall oder mehr am oberen Ende blaß und zart gewölkte Rotkehlcheneier (*Erithacus rubecula*) in denselben rahmfarbenen Tönen wie bei *N. grandis*, oft noch heller und auch ganz ungefleckt, zuweilen aber ziemlich deutlich gezeichnet. Gestalt etwas breitoval mit kräftiger Verjüngung am einen Ende (k = 1,35).

Niltava macgrigoriae macgrigoriae und *signata* (= *Muscicapa*). Im Gegensatz zur vorigen und zur folgenden Art nicht so einfarbig. Meist über die ganze Fläche oder mehr oben trübrötlichbraun gut gefleckt, oft in Kranz- oder Kappenform, von dem rahmgelben oder hell rehfarbenen Grund bleibt viel frei. Weder HUME noch NEHRKORN erwähnen den deutlichen Unterschied gegenüber *N. sundara* und *N. grandis*. — k = 1,32. Im Eigewicht verhalten sich die drei Arten wie 2:3:4.

Niltava grandis grandis (= *Muscicapa*). Meist oval ohne scharfe Zuspitzung (k = 1,37). Blaß lehmfarbig, ungefleckt oder nahezu unsichtbar fein in von der Grundfärbung kaum unterscheidbaren Tönen gewölkt, „gewässert“, so daß die Eier selbst dann einfarbig erscheinen, es sei denn, daß man sehr genau untersucht. Nach HARRISON & PARKER (Bull. Brit. Orn. Club 86, S. 71—73, 1966) bei einigen Eiern mit schwacher Andeutung eines schmalen Ringes um den stumpfen Pol. Die übrigen Angaben bei BAKER betreffen die infolge der Ähnlichkeit der Weibchen zu verstehende Einschleusung von Eiern des *Cinclidium leucurum* (Bd. II, S. 382f.) in die Sammlung BAKER. Innenfarbe gelblichweiß.

Rhinomyias olivaceus olivaceus. Nach HELLEBREKERS & HOOGERWERF (1967, S. 133) ähnlich, abgesehen von der Größe, den Eiern von *Cyornis banyumas*: Rahmweiß oder weiß mit schwach olivgrünlichem Ton, reichlich mit kleinen trübrostbraunen, unscharf begrenzten Punkten und Spritzern gezeichnet und dadurch manchmal eintönig rostbraun erscheinend. Meist ist am stumpfen Ende eine Kappe oder eine Ringzone vorhanden; sie wirkt infolge der kaum unterschiedenen Sekundärfleckung purpurgrau verdunkelt. — k = 1,32.

Rhinomyias umbratilis. Nach WHITEHEAD (s. SHARPE, Ibis 1889, S. 201) durch den allein die Eier dieser Art bekannt geworden sind, bläulichweiß, überall dicht blaß rötlichbraun gewölkt, stumpfbreitoval (k = 1,27), mäßig glänzend, an sehr kleine Eier von *Erithacus rubecula* erinnernd. Die offenbar mit diesen identischen Exemplare des Britischen Museums erscheinen fast einfarbig hell olivgraubraun, auf blaß graugrünem Grund über und über blaß rostiggrau und lavendel fein gewölkt, also ganz anders, eher der folgenden Art ähnlich, jedoch kleiner.

Rhinomyias ruficauda albigularis. Wie bei den übrigen Arten der Gattung kurzovale Eier (k = 1,36) mit stumpfer Spitze, die aber bis fast elliptisch abändern können, glänzend. Der kaum erkennbare Grund scheint rötlichrahmfarben zu sein und ist ganz dicht rötlichbraun bis rostbraun gewölkt oder unbestimmt gesprenkelt (OGILVIE-GRANT & WHITEHEAD, Ibis 1898, S. 237). Ähnlich *Erithacus rubecula*.

Rhinomyias gularis gularis. Nach dem CAT. BRIT. MUS. im Einklang mit WHITEHEADS Beschreibung (s. SHARPE, Ibis 1889, S. 201) blaß grau- bis olivgrün, über die

ganze Fläche zart und blaß kastanienbraun gefrickelt, überdies am stumpfen Ende ein nicht scharf ausgeprägtes Band aus deutlicheren Fleckchen in lebhafterer Farbe. Gestalt stumpflangoval (k = 1,42). Die Abbildung erinnert etwas an einen hellen, nicht ganz einfarbigen Typ bei „*Petroica bicolor*", der in kleiner Ausgabe bei *Luscinia svecica* zu finden ist. Gesamteindruck mitteldunkel bräunlich olivgrün mit dunklerem Schatten als Kappe.

Eumyias ceylonensis (= *Muscicapa sordida*). Grund blaß nelkenrötlichbraun bis lachsrötlich, blaß rötlich, am stumpfen Ende meist dicht in einem Ring oder einer Kappe gefrickelt, also wie bei den übrigen Eiern dieser Gattung (nach Baker 1933, S. 210). — k = 1,40.

Eumyias indigo (= *Stoparola*; = *Muscicapa*). Die Eier dieser Art und aller ihrer Gattungsverwandten in der Liste erscheinen übereinstimmend wie eine Zwergausgabe derer von *Niltava sundara*. Sie variieren in denselben engen Grenzen, nur daß der Schalenglanz bei *Eumyias* oft erheblicher ist. Auf rahmweißem bis blaß gelbbräunlich getöntem Grund findet sich meist nur ein bleicher Kranz verschwommener heller, rostfarbener oder fuchsiger unbestimmter Fleckchen im oberen Drittel, der durch eine schattenartige, blaß lachsrötliche Kappe ersetzt sein kann. Weniger oft ist die Zeichnung deutlicher gefrickelt oder hauchdünn wolkig weiter über die Oberfläche verteilt. Ausnahmsweise kommen ungefleckte und fast reinweiße Stücke vor. Immer sind es ganz helle Eier, wie solche auch *Chloropsis* besitzt, wenn man von deren Varietät mit dunklen Punkten absieht, die es bei *Eumyias* nicht gibt. Durchscheinende Farbe gelb bis blaßgelblich. Die Eigestalt wechselt zwischen länglich und kurz, ist aber immer an einem Ende deutlich verjüngt, obgleich kaum spitz. — k = 1,44.

Eumyias albicaudata (= *Muscicapa*). Im ganzen wohl etwas lebhafter gefärbt als die der nächsten Art. — k = 1,34. (Taf. 9, Fig. 18.)

Eumyias thalassina thalassina und *thalassoides* (= *Muscicapa*). Vielleicht etwas dunkler als *Eu. indigo* gefärbt. — k = 1,32.

Muscicapa gambagae. Stumpf breitoval (k = 1,31), auf rahmfarbenem Grund über und über gleichmäßig hell rostrot sehr zart gefrickelt, wie lebhafter gezeichnete Eier von *Ficedula parva* oder mehr wie beim Rotkehlchen (*Erithacus rubecula*). [Ob selbst gesehen? Bates (Ibis 1927, S. 31, Taf. 2, Fig. 15), der als Gewährsmann angeführt wird, beschreibt die Eier anders als grünlichweiß mit schwachen grauen und auffälligeren gelblichbraunen Frickeln. Hrsg.] — k = 1,27.

Muscicapa cassini (= *Alseonax*). Nach Serle (Ibis 92, S. 603, 1950) sehr variabel in Form und Zeichnung, oval bis stumpfoval (k = 1,38), blaß grünlich mit rötlichbraunen, verschieden getönten Ober- und graupurpurnen oder aschgrauen Unterflecken und -flatschen. Der Grund kann durch die Zeichnung fast verdeckt werden, die dann zusammenfließt, bei anderen Eiern aber deutliche abgegrenzte, gröbere Flatschen bildet. Ein Gelege mit einigen feinen Haarlinien am stumpfen Ende. Nach Chapin (1953, S. 640) sind die blaß graugrünen Eier hell rotbraun gefleckt, nach Bates (1930, S. 328) dicht braun bespritzt. Nehrkorn sagt: rötlichgrau mit überall gleichmäßig verteilten, verschwommenen graubraunen Flek-

ken, meint damit aber wohl den durch die lilagrauen Flecken beeinflußten Gesamteindruck, nicht die Grundfärbung. REICHENOW erschienen die Eier blaß olivbraun, am stumpfen Ende dicht braunviolett gefleckt. — k = 1,38.

Muscicapa aquatica infulata (= *Alseonax*). Blaß blau nach PRAED & GRANT (1955) und besonders am stumpfen Ende grob rötlichbraun gefleckt. — k ~ 1,42.

Muscicapa adusta minima. Nach SERLE (Ibis 1943, S. 63) dem gewöhnlichen Typ von *Bradornis pallidus* etwas ähnlich: Die scharf begrenzte Fleckung auf graugrünem Grund besteht aus zimt- und rötlichbraunen Flatschen, Punkten und Stricheln; darunter befindet sich eine blaß aschfarbene Marmorierung. — k = 1,35.

Muscicapa adusta subtilis. Bräunlich weiß (ein abweichendes Gelege) oder matt blaßgrün nach PRIGOGINE (Rev. Zool. Bot. Afr. 46, S. 213f., 1972), mit blaß braunroten Flecken vor allem am stumpfen Ende, oder sehr blaß grün, glänzend, mit blaß braunroten Flecken um den stumpfen Pol. Die beiden letzten Typen stimmen mit einem von ROCKEFELLER & MURPHY gefundenen Ei (CHAPIN 1953, S. 634) überein. — k = 1,34.

Muscicapa adusta fuelleborni und *subadusta* (= *Alsonax*). Nach LYNES (1934, S. 76) trüb helltürkisblau mit ganz verloschenen Wolken aus rostroten Stippen, hauptsächlich am stumpfen Ende. BELCHERS Funde (*subadusta*) erscheinen fast einfarbig hellbraungrün, indem auf grünlichem Grund ziemlich dunkle braune Flecke verwaschen sind. — k = 1,43, also etwas gestrecktoval.

Muscicapa adusta fuscula und *adusta* (= *Alseonax*). Nach NEHRKORN rötlichgrau mit einem Kranz verwischter *Motacilla*-Flecke, nach ROBERTS (1940) aber weiß und ziemlich reich nelkenrötlich (pink) gewölkt mit Verdichtung am oberen Ende, jedoch nicht so schwer und dunkel wie bei *M. caerulescens*. Nach PRIEST hellgrünlich (JAMES 1970: blaß grünlichweiß) mit kleinen ziegelroten und dunkleren, bei CHUBB blaß büffelbraunen, nach JAMES (1970) blaß rötlichbraunen Flecken. — k = 1,33.

Muscicapa striata striata. Allen Eiern gemeinsam ist eine stumpfbreitovale bis spitzlangovale Gestalt (k = 1,34), ein nur geringer Glanz der Schale, die in den Tönen der Grundfärbung durchscheint, und eine nach oben hin dichter und gröber werdende Zeichnung. Das trifft auch für die meisten übrigen *Muscicapa*-Arten zu, soweit bei ihnen nichts Anderes vermerkt ist. Die abwechslungsreiche Färbung bei *striata* bietet folgende Varietäten:

1. Grund rahmweiß oder grünlichweiß, kleine helle rötlichbraune und lilagraue Flecke, bei manchen Stücken nur locker verteilt, bei anderen reichlich.

2. Grund und Fleckenfärbung wie bei 1, aber, große, dunkle, unregelmäßig geformte Blattern, nicht sehr dicht, die ein scheckiges Bild ergeben und ziemlich lebhaft im Ton sind.

3. Grund wie bei 1, aber gleichmäßig überall verteilte, etwas längsgerichtete, scharf ausgeprägte kastanienbraune Frickel ohne graue Unterflecke.

4. Grund bräunlichweiß mit rostbraunen, verwaschenen Flecken ohne Spur von Grün, die den Grund nahezu vollständig verdecken. Zuweilen schimmern oben blaßviolette Unterflecke durch. Gesamteindruck heller und dunkler braun gewölkt, oft ziemlich eintönig.

5. Grund lebhaft hell grünlichblau, bald mehr bläulich, bald mehr grün. Zeichnung wie bei 1 bis 4 in Färbung und Charakter wechselnd, zum Teil kranzförmig, fast stets mit lilagrauen Unterflecken dazwischen, die aber immer deutlich hervortreten. Oft recht bunte Eier.

Korn und Poren bieten nichts Besonderes. (Taf. 9, Fig. 19.)

Muscicapa striata neumanni sarudnyi, balearica und *tyrrhenica*. Offenbar wie bei der Nominatform abändernd. Die untersuchten Eier hatten steinfarbenen oder grünlichen Grund, Typ 4 wurde dabei nicht gesehen (k = 1,29 bzw. 1,35).

Muscicapa sibirica gulmergi, cacabata und *rothschildi*. Meist blaß gelbbräunlich-steinfarben oder grünlichgrau getönt und so zart und dicht lehmbraun oder mehr roströtlich gewölkt, daß die Eier einfarbig hell bräunlich erscheinen und die Zeichnung erst unter der Lupe entdecken lassen. Grünlichweiß durchscheinend. Gestalt mehr oder weniger spitz breitoval (k = 1,33 bei *gulmergi*, sonst aber 1,40).

Muscicapa sibirica sibirica (= *Hemichelidon*). Die von Dybowski gesammelten Eier sind von gedrungener Gestalt (k = 1,33) und nur sehr mäßigem Glanz. Feine, ziemlich gleichmäßig verteilte, blaßrostbraune Fleckchen stehen auf sehr hellem blaugrünen Grund reich und dicht, mehr verwaschen als deutlich. Im Gesamteindruck an *Saxicola torquata rubicola* erinnernd oder an blasse Eier von *Luscinia svecica* und *M. striata*, aber viel kleiner und heller als all diese. Taczanowski (1891) vergleicht die mehr oder weniger dicht gezeichneten Eier mit denen von *Motacilla flava*. (Taf. 9, Fig. 20.)

Muscicapa griseisticta (= *Hemichelidon*). Kaum verschieden von *M. sibirica*. Teils hell seegrün, fast völlig bedeckt mit feinsten undeutlichen braunen Frickelchen, die oft am stumpfen Ende eine schattenartige Kappe bilden, teils ohne alles Grün wie bei einfarbig hellbraun verwaschen erscheinenden Varietäten von *M. striata*-Eiern. — k = 1,31.

Muscicapa latirostris latirostris. Stumpfkurzbreitoval (k = 1,31), wenig glänzend. In den Sammlungen meist einfarbig, blaß lehmgrau oder steinfarben erscheinend, da der in frischem Zustand hellgrün bis graugrün getönte Grund oft völlig von verwaschenen, ganz dichten winzigen Fleckchen grauer und brauner Färbung verdeckt ist, die kaum als solche zu erkennen sind, sondern höchstens als bleicher Schatten am stumpfen Ende. Dieser Schatten nimmt gelegentlich einen rostroten Ton an. Selten etwas deutlicher gewölkt, dann besonders im oberen Drittel. Im Färbungscharakter ähnliche Eier gibt es bei *Muscicapula*, *Cyornis* und *Motacilla flava*. Dieser Typ ist für die Eier aller ehemals zu *Alseonax* gestellten Arten charakteristisch. Innenfarbe gelbgrünlichweiß.

Muscicapa muttui muttui. Nehrkorns Stücke sind auf graugrünem bis graubraunem Grund *Motacilla*-artig verwischt gefleckt, fast glanzlos. Auch Baker findet die Eier mehr graugrün als olivgrün, ähnlich wie bei *Cyornis*. Die Exemplare

im Britischen Museum haben überall dichte hellbraune Frickel auf steinfarbenem Grund. — k = 1,27, breitoval.

Muscicapa ruficauda (= *Alseonax*). Gleichmäßig blaß olivgrün oder seegrün, über und über dicht mit rotgrauen oder mehr rostigen Stipperchen bedeckt, die nur selten deutlich, meist ganz verschwommen sind und den Grund auch einfarbig grünlichgrau oder olivgrau erscheinen lassen können. Selten sind die Eier (nach Hüe & Etchécopar 1970, S. 742) fast blau mit einer undeutlichen rostfarbenen Kappe. — k = 1,32. (Taf. 9, Fig. 21.)

Muscicapa ferruginea (= *Hemichelidon*). Nach Baker sehr ähnlich *M. sibirica*-Eiern, nach Hume wie Milchkaffee gefärbt. Formosa(= Taiwan)-Eier nach Yamashina (s. Hachisuka & Udagawa, Quart. J. Taiwan Mus. 4, S. 38, 1951) blaß steinfarben, sehr blaß rötlichrahmfarben gefrickelt, ein Ei mit einigen tiefbraunen Linien. — k = 1,28.

Muscicapa caerulescens (*?cinereola*,) *impavida* und *caerulescens* (= *Alseonax*). Nach Roberts (1957) rahmfarben bis blaßgelbbräunlich und mit winzigen blaßgrauen und gelblichbraunen Flecken bedeckt. Nach James (1970) ist der Grund grünlichweiß. Reichenow fand nördlicher gesammelte Eier auf hellem Grund dicht schokoladenbraun gezeichnet. Benson: blaß gelblichgrüne sind überall reichlich mit z. T. zusammenfließenden, matten oder lebhaften braunen Oberflecken über blaßgrauen und schieferfarbigen Unterflecken besetzt und erinnern an *Muscicapa striata* (Ool. Rec. 18, S. 7, 1947). — k = 1,35.

Muscicapa griseigularis (= *Parisoma*). Nach Prigogine (Ann. Mus. Afr. Centr. 8° Zool. 185, S. 184, 1971) auf blaß fleischfarbenem Grund stark dunkelbraun gefleckt, besonders am stumpfen Ende. Die an den Flügeldecken mit rostfarbenen Flecken versehenen Jungen saßen in einem dürftigen Nest in der Halbhöhle eines toten Baumes und ähnelten wie die Nestlage denen von *Myioparus plumbeus*, nicht den jetzt in den Sylviiden abgetrennten Angehörigen von *Parisoma*. — k ~ 1,43.

Muscicapa comitata comitata (= *Pedilorhynchus*). Länglich stumpfoval (k = 1,51), fast glanzlos. Einfarbig olivbraun, teils heller mit mehr gelblichem Ton, teils dunkler mit reiner braunem. Genauer besehen erweisen sich manche Eier als ganz verwaschen gewölkt, deutlicher am oberen Ende, auch terrakottfarben. Die wie die vorigen von Bates (Ibis 1911, S. 523) gesammelten Stücke im Britischen Museum fand ich braun oder grüngrundig mit einer verwaschenen Kappe brauner Flecke. Der Vogel baut sein Nest in verlassene Nester von Webervögeln (*Ploceus nigricollis* oder *cucullatus*), was zu Eiverwechslungen führen kann. Es gibt ganz ebenso gefärbte Ploceiden-Eier (*Quelea?*), die aber fast doppelt so schwer sind. Das Schalengewicht entscheidet.

Myopornis boehmi. Blaß graugrün mit dichter, blaß rötlichbrauner Fleckung (Praed & Grant 1955). Chapins (1953, S. 626) Maße 17,6 × 13,4 erscheinen sehr klein und fehlen in der Liste. — k ~ 1,36.

Myioparus plumbeus plumbeus. Nach Bates (s. Chapin 1953, S. 603) gelbbräunlich mit vielen kleinen braunen und blaßlila Flecken.

Myioparus plumbeus orientalis (= *Parisoma*). Nach GILL auf grünlichweißem Grund dicht mit olivbraunen und einigen schieferbraunen Spritzern bedeckt. — k = 1,30.

Newtonia brunneicauda. Eier im Berliner Museum zeigen am stumpfen Ende verwaschene rötliche Fleckchen auf hell braungelbem Grund, im Färbungscharakter klingen sie an *Conopophaga lineata* an. Bei NEHRKORNS Stücken sind die Flecke kranzartig geordnet. Dagegen haben die Exemplare im Britischen Museum trübweißen Grund mit rötlichbraunen bis purpurbraunen oder mehr hellsepiafarbenen und lavendelgrauen Spritzern und Blattern, die klein und lose am spitzen Ende, größer, dichter und dunkler am stumpfen Ende liegen und mit einzelnen schwärzlichen Punkten gemischt sind. — k = 1,27.

Microeca leucophaea pallida. Sehr ähnlich den Eiern der Nominatform. Die nur wenig glänzende Oberfläche ist hell grünlichgrau, bläulichgrau oder blaß bläulichgrün und mit unregelmäßigen, heller oder dunkler rötlichbraunen bis kastanienbraunen Ober- und mit rosagrauen bis trübpurpurnen Unterflecken teils gleichmäßig überall, teils dichter am oberen Ende besetzt, zum Teil noch schärfer ausgeprägt als bei *leucophaea.* Wie dort sind es kleine und größere Spritzer, Punkte und Blattern. — k = 1,27.

Microeca leucophaea leucophaea. Die Eier aller Arten dieser Gattung stimmen weitgehend überein. Gestalt etwas breitoval mit stumpfer Spitze (k = 1,31). Auf hellem, vorwiegend deutlich blaugrauem, zuweilen mehr grünlich getöntem Grund heben sich dunkelpurpurbraune und lilagraue, nach einem Ei der Sammlung JAMES (1970) zuweilen länglich geformte Blattern scharf ab. Gewöhnlich stehen ziemlich große im oberen Drittel dicht beisammen, während im übrigen nur kleinere auftreten, die locker verstreut sind. Wo sich die beiden Hauptfarben der Zeichnung nicht überdecken, erkennt man auch einige hellkastanienbraune Spritzer dazwischen. Es sind gut kenntliche Eier schon durch den eigenartigen, sonst nicht eben häufigen, fast glanzlosen blaugrauen Grund und durch den dunklen Purpurton der kräftigen Zeichnung. Im Gegensatz zu NEHRKORN sehe ich kaum eine Ähnlichkeit mit Eiern von *Muscicapa striata.* Durchscheinende Farbe grün. NORTH und der CAT. BRIT. MUS. nennen die Grundfarbe hellblaugrün. CAMPBELL sagt: graublau. Ich sah nur blaugraue, ohne Spur von Grün. (Taf. 10, Fig. 1.)

Microeca leucophaea assimilis. Wie *pallida.* — k = 1,27.

Microeca brunneicauda. Nach CAYLEY blaßblaugrau, überall, besonders jedoch am stumpfen Ende, kastanienbraun und purpurn gefleckt, oft in Form einer unregelmäßigen Zone. Die purpurfarbenen Flecke wirken nach H. L. WHITE (Emu 15, S. 35, 1915) wie Unterflecke. — k = 1,43.

Microeca flavigaster flavigaster und *terraereginae.* Die blassesten Eier in dieser Gattung und von etwas gestreckterer Gestalt (k = 1,41) gegenüber den anderen außer *brunneicauda,* von diesen verschieden durch die viel zartere Zeichnung. Auf leicht blau gehauchtem, grauem Grund sind überall blaß purpurrote, braunrote und grauviolette Punkte und feine Strichelchen gleichmäßig verteilt, reichlich, aber doch nur so dicht, daß der Gesamteindruck fast ganz von der Grundfärbung ab-

hängt und an manche *Hippolais*-Eier mit grauem Ton erinnert. Das nur 38 mm messende Nest ist das kleinste aller australischen Arten, enthält immer nur ein Ei und verschwindet unter dem brütenden Vogel.

Eopsaltria. Zum Teil wie Miniaturen von *Laniarius*-Eiern, aber lebhaft grüner Grund wiegt neben blasseren gelbgrünen und mehr bräunlichen Tönen vor. Zeichnung braun, teils nur Punkte, teils mittelgroße Fleckchen oder gerade noch eine Verdunkelung der Grundfärbung; in der Regel ist sie am stumpfen Ende angebracht.

Eopsaltria georgiana (= *Quoyornis*). Die beiden Eier im Gelege dieser Art sind nach SERVENTY & WHITTELL (1967, S. 354) verschieden gefärbt, hell oliv, hell braun oder blaß blau. Zunächst wirken sie einfarbig. Unter dem Vergrößerungsglas aber entdeckt man schwache Zeichnung, Punkte und Striche von Leberbraun. Im Laufe der Bebrütung werden sie brauner. Nach CAMPBELL und CAYLEY glänzend olivbraun oder bronzegrün, ziemlich dunkel einfarbig, nur mit noch dunklerer Zone am breiteren Ende. Sie ähneln denen von *Melanodryas cucullata* und *Amaurodryas vittata*. Nach NORTH ähnlich blassen *Tregellasia c. nana*-Eiern. — k = 1,37.

Eopsaltria australis (*magnirostris?*) *chrysorrhoa* und *australis*. Hell graugrün bis sehr schön blaugrün mit vorwiegend zarten Fleckchen und feinen Punkten meist blaß rötlichbrauner Färbung, daneben kaum bemerkbare graue, die alle nach dem dicken Ende hin dichter stehen, nicht selten aber auch sich bis zur Spitze hinziehen, jedoch immer den größten Teil des Grundes zwischen sich frei lassen. Zuweilen erscheint der Grund etwas gelblich oder oliv getönt, auch apfelgrün, und die teils unbestimmten, teils scharf markierten Fleckchen können auch kastanienbraun oder trüb purpurbraun sein. Grobfleckige Stücke scheinen selten zu sein. — k = 1,34, 1,35 bzw. 1,33.

Eopsaltria australis griseogularis. Gewöhnlich hellgelblichbraun, auch gelbgrün, zuweilen trüb apfelgrün und oliv, mit bräunlichen Flatschen, die oft einen Ring um einen Pol bilden (SERVENTY & WHITTELL 1967.) — k = 1,34.

Eopsaltria flaviventris. Blaß graugrün, gleichmäßig mitteldicht mit kleinen hellbraunen und lilagrauen Fleckchen von unregelmäßiger, etwas zackiger Form besetzt. Glanz mäßig. Eigestalt breitoval (k = 1,24).

Tregellasia capito nana (= *Eopsaltria*). Ganz wie *T. c. capito*. NORTH (1889) zitiert nach RAMSAY (Proc. Linn. Soc. New South Wales 2, S. 372, 1878): trüb grünlichgelb, grünlich gelbbraun oder grünlich graubraun, geblattert und gefleckt mit Gelbbraun und Rotbraun, gefrickelt mit Schiefergrau, wobei die Oberflecke am dickeren Ende eine Zone bilden. — k = 1,36.

Tregellasia capito capito (= *Eopsaltria*). Rahmfarben mit blaßgrünlichem Schimmer, nichts von den sattgrünen Tönen bei *Eopsaltria australis*. Verloschene und verwischte, gelblich- bis rötlichbraune Flecke, die nur nach dem breiteren Ende hin dunkler und bestimmter ausgeprägt sind. Von grauen Unterflecken ist nichts zu sehen. Gestalt nahezu elliptisch. — k = 1,33. Nach CAMPBELL gibt es aber auch kräftiger gezeichnete Stücke. Die meinen erinnern an *Ficedula parva*, sind nur

Tafel 10

Eier von Angehörigen der Unterfamilien Flachschnabelschnäpper, Fächerschwanzschnäpper, Kleinschnäpper, Monarchen und Dickkopfschnäpper in der Familie der Fliegenschnäpper
(Namen und Maße nach R. Kreuger/T. Stjernberg aus der Collectio R. Kreuger im Museum Zoologicum Universitatis Helsinki, briefl. 1972; Maßstab etwa 1:1.)

Fig. 1. *Microeca l. leucophaea* (S. 752). Victoria. 19,1×14,5 = 0,10 g. (2. Ei dieses Geleges: 19,1×14,8 = 0,11 g.) Collectio R. Kreuger („*M. l. victoriae*") 13340.

Fig. 2. *Myiagra o. oceanica* (S. 755). Truk Atoll (Carolinen). 21,8×16,8 = 0,14 g. Collectio R. Kreuger 15654.

Fig. 3. *Melanodryas c. cucullata* (S. 759). Neusüdwales. 22,1×16,0 = 0,18 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 22,6×16,1 = x g; 22,5×16,2 = x g.) Collectio R. Kreuger: 7157.

Fig. 4. *Melanodryas cucullata vigorsi* (S. 759). Victoria. 20,9×15,3 = 0,13 g. (2. Ei dieses Geleges: 21,4×15,6 = 0,13 g.) Collectio R. Kreuger 6735.

Fig. 5. *Rhipidura javanica longicauda* (S. 762). Borneo. 17,8×13,8 = 0,09 g. (2. Ei dieses Geleges: 18,3×14,0 = 0,09 g.) Collectio R. Kreuger 14129.

Fig. 6. *Bias m. musicus* (S. 763). Ghana. 19,2×15,0 = 0,11 g. (2. Ei dieses Geleges: 19,1×14,7 = 0,11 g.) Collectio R. Kreuger 13820.

Fig. 7. *Culicicapa ceylonensis pallidior* (S. 765). NW-Indien. 14,9×12,3 = 0,05 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 15,0×12,5 = 0,05 g; 15,2×12,0 = 0,05 g.) Collectio R. Kreuger 3131.

Fig. 8. *Monarcha c. castaneiventris* (S. 766). Malau Paina in den Salomonen. 24,8×17,7 = 0,21 g. Collectio R. Kreuger 12483.

Fig. 9. *Hypothymis azurea sykesi* (S. 769). S-Indien. 17,6×13,3 = 0,09 g. (2. Ei dieses Geleges: 17,5×13,2 = 0,09 g.) Collectio R. Kreuger 3109.

Fig. 10. *Terpsiphone rufocinerea batesi* (S. 771). S-Kamerun. 18,7×13,9 = 0,09 g. Collectio R. Kreuger 13216.

Fig. 11. *Falcunculus f. frontatus* (S. 772). Victoria. 22,2×16,3 = 0,17 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 22,3×16,6 = 0,19 g; 22,5×16,3 = 0,17 g.) Collectio R. Kreuger 10243.

Fig. 12. *Oreoica g. gutturalis* (S. 772). W-Australien. 27,1×19,9 = 0,30 g. (2. Ei dieses Geleges: 26,2×19,7 = 0,30 g.) Collectio R. Kreuger 10034.

Fig. 13. *Pachycephala i. inornata* (S. 773). Pinnaroo, Süd-Australien. 22,9×17,3 = 0,16 g. (2. Ei dieses Geleges: 22,3×17,2 = 0,16 g.) Collectio R. Kreuger 15347.

Fig. 14. *Pachycephala pectoralis melanura* (S. 776). Derby, NW-Australien. 25,1×19,0 = 0,28 g. (2. Ei dieses Geleges: 24,5×19,3 = 0,27 g.) Collectio R. Kreuger 15346.

Fig. 15. *Pachycephala rufiventris dulcior* (S. 778). Kuranda (nördl. v. Cairns), N-Queensland. 22,5×16,3 = 0,16 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 21,8×15,8 = 0,16 g; 22,2×16,4 = 0,18 g.) Collectio R. Kreuger 14483.

Fig. 16. *Colluricincla harmonica rufiventris* (S. 782). SW-Australien. 30,1×21,3 = 0,37 g. (2. Ei dieses Geleges: 29,4×20,9 = 0,36 g.) Collectio R. Kreuger 12957.


1


2


3


4


5


6


7


8


9


10

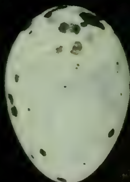

11


12


14


13


15


16

viel größer. Das einzige im Britischen Museum gleicht einem stark verschmierten braunen von *Muscicapa striata* ohne graue Unterflecke.

Tregellasia leucops melanogenys (= *Poecilodryas*). Nehrkorns Stücke haben grauen, zum Teil bläulich getönten Grund. Die ziemlich dicht stehenden Flecke sind violettgrau und rotbräunlich. — k = 1,32.

Tregellasia leucops albifacies (= *Poecilodryas*). Nach Harrison & Frith (Emu 70, S. 175, 1970) mittelglänzend weiß, in hell rötlichbraunen und purpurgrauen Tönen, am stumpfen Ende gröber und reichlicher, geflatscht und gefleckt. — k = 1,33.

Tregellasia leucops albigularis (= *Poecilodryas*). Nach North wie kleine *Eopsaltria australis*, blaß blaugrün, dicht und gleichmäßig überall rot- und kastanienbraun sowie purpurgrau gefleckt. Leicht glänzend. Zeichnung: Punkte, Frikkel und unregelmäßig geformte kleine Flecke. Nach Ramsay (s. Mathews 8, 1920, S. 201) grünlichweiß mit rötlichen Punkten und Flecken überall, jedoch dichter am stumpfen Ende. — k = 1,33.

Myiagra ruficollis mimikae. Die von A. B. Meyer (Z. ges. Orn. 4, 1884) als auf gelblich- bis rötlichweißem Grund über und über, zum Teil aber weniger dicht rot gesprenkelt beschriebenen Eier mit schwarzen Kritzeln in der Fleckenanhäufung am oberen Ende gehören offenbar nicht hierher. Nach Campbell und Le Souëf sind die Eier (von *M. r. mimikae*) schmutzigweiß mit graubraunen, umberbraunen sowie schiefer- oder lilagrauen Blattern und Flecken, die zum Teil etwas längs gewischt erscheinen und die Polgebiete frei lassen. — k = 1,35.

Myiagra oceanica freycineti. Nach Hartert (Nov. Zool. 5, 1898) ähnlich *Lanius collurio.* Bräunlich rahmfarben mit einer Zone von dunkelbraunen Ober- und grauen Unterflecken am dicken Ende. — k = 1,30.

Myiagra oceanica oceanica. Grund nicht so weißlich wie bei den meisten anderen Arten, sondern gelblichrahmfarben bis graugelb. Die breite, manchmal bis in die Eimitte und darüber hinaus reichende Zeichnung besteht aus dicht gedrängten, sich überdeckenden und etwas verwischten kleinen bis mittelgroßen braunen und grauen Flecken; die grauen sind bald deutlich, bald undeutlich. Außerhalb des Kranzes nur kleine Frickel und Punkte, dazwischen nach J. H. Brandt (Condor 64, S. 431, 1962) gelegentlich auch einige schwärzliche. Mehr noch als bei den Verwandten ähneln die Eier bräunlichen Würgereiern (*Lanius*), sind aber fast glanzlos. Hell grünlichgelb durchscheinend, dunkler als bei den anderen *Myiagra*-Arten. Gestalt stumpfoval (k = 1,35). (Taf. 10, Fig. 2.)

Myiagra oceanica pluto. Grundfärbung milchweiß bis grauweiß und etwas glänzend. Nach Finsch besteht die Zeichnung in einem dichten Kranz aus dunkelrotbraunen und bräunlichschwärzlichen feinen Punktflecken und Spritzern, die am oberen Ende zum Teil zusammenfließen. Nehrkorn (Journ. f. Orn. 27, S. 404, 1879) berichtet von mattgrauen und dunklen schwärzlichen Flecken. Das einzige Exemplar im Britischen Museum ist stumpfbreitoval, zeigt einigen Glanz und trägt auf weißem Grund graubraune bis olivbraune und lilagraue Flecke, die nicht

sehr groß sind, in einem nur lockeren Kranz am stumpfen Ende. Unter ihnen treten einzelne fast schwarze hervor. — k = 1,33.

Myiagra cyanoleuca. Ziemlich gleich den Eiern von *M. ruficollis* und *M. rubecula.* Grund zuweilen blaßgrünlich gehaucht. In der meist gut ausgeprägten Fleckenzone erzeugt aufgelöstes braunes Pigment manchmal eine hellbräunliche Tönung des an sich trübweißen Grundes. Außerhalb des Kranzes in der Regel nur wenige Punkte oder Spritzer. Fleckenfarben: umberbraun, olivbraun, blaß purpurgrau und lavendel. Leicht glänzend. — k = 1,32.

Myiagra rubecula concinna, yorki und *rubecula.* Wie für alle Arten dieser Gattung kann man im allgemeinen den Durchschnittstyp der Eier als den von kleinen *Lanius collurio* mit olivbrauner und dunkel grauer Fleckenzone auf rahmfarbenem Grund charakterisieren. Gegenüber ähnlichen *Rhipidura*-Eiern erscheinen die von *Myiagra* heller und weniger gelbbräunlich in der Grundfärbung, dunkler, gröber, ausdrucksvoller in der Zeichnung. Die Eigestalt wechselt zwischen kurzstumpfoval und länglichspitz (k meist = 1,30). Mäßiger Glanz. Der weiße Grund kann im frischen Zustand leicht bläulich oder blaßgrau gehaucht sein und trägt am stumpfen Ende eine lockere Kappe aus kleinen bis mittelgroßen gelbbraunen, hellolivbraunen und grauen Flecken mit einigen tief sepiafarbenen dazwischen, die jedoch auch fehlen können. Manchmal herrschen die grauen Unterflecke vor, zum Teil mit purpurnem Ton. Ein Gelege der Sammlung Huhn aus NO-Neuguinea zeigt auf blaß rötlichgrauem Grund eine Zone etwas längsgerichteter brauner und grauer Tüpfel. Stücke bei Nehrkorn haben auf rahmfarbenem Grund graue und rötlichgraue Flecke. Die durchscheinende Farbe ist weiß bis gelblichweiß.

Myiagra melanura. Nach Tristram blaß lehmfarben mit breitem Gürtel umberbrauner Flecke nahe dem stumpfen Ende, ähnlich den *M. vanicorensis* im Britischen Museum und wie diese an *Pyrocephalus*-Eier (Tyranniden) anklingend. — k = 1,29.

Myiagra vanicorensis. In der Sammlung Nehrkorn und im Museum Hamburg lEier mit Spuren von rötlichem Ton im weißen Grund. In breiter, aber manchmal sockerer Zone fließen mittelgroße dunkel rostbraune bis purpurbraune Blattern mit grauen zusammen, auf der übrigen Fläche liegt nur eine unbedeutende Zeichnung. Diese erscheint bei Exemplaren im Britischen Museum am oberen Ende konzentriert, zum Teil ohne einen eigentlichen Kranz zu bilden, und besteht aus deutlichen blaugrauen Unterflecken auf rahmweißem Grund. Über ihnen lagern auffallend dunkle purpurbraune, fast schwarze Blattern und Kringel lose verteilt, ohne bräunliche dazwischen, wie das auch bei *M. rubecula* vorkommt. Dabei wird man an den ähnlich kontrastreichen Eindruck der amerikanischen *Pyrocephalus rubinus*-Eier erinnert. — k = 1,32. — Von Finsch, Hartlaub und Layard früher *vanicorensis* zugeschriebene blaue, einfarbige Eier waren falsch bestimmt.

Myiagra albiventris. Nach Nehrkorn (Journ. f. Orn. 27, S. 403, 1879) über die ganze Fläche verteilte dunkel olivbraune sowie hell- und dunkelgraue Flecke auf weißem Grund. — k = 1,28.

Myiagra azureocapilla castaneigularis. Das einzige Ei im Hamburger Museum stellte einen gelbbräunlichen Typ dar, ganz wie bei der Nominatform. — k = 1,31.

Myiagra azureocapilla azureocapilla. Ähnlich *M. oceanica pluto*, aber kräftiger gefleckt. Gelbbraune Fleckenzone auf gelblichweißem Grund, ohne rötlichen Hauch. — k = 1,43.

Seisura inquieta nana. NEHRKORNS Exemplare sind wie die der folgenden Rassen, nur kleiner. — k = 1,31.

Seisura inquieta nea und *inquieta.* Stumpfbreitoval (k = 1,27 bzw. 1,33), glatt und glänzend. Auf fast milchweißem oder leicht grau getöntem bis rahmfarbenem Grund immer eine ausgeprägte breite Zone dichter kleiner oder mäßig großer Flekke, meist im oberen Drittel, von olivbrauner oder umberbrauner Färbung, gut gemischt mit oft dominierenden lavendelgrauen Unterflecken. Auf der übrigen Fläche nur lockere zarte Tüpfelchen. Ähnlich kleinen *Lanius collurio*-Eiern in solcher Färbung. Auch den Eiern von *Monarcha alecto chalybeccephala* recht hahe stehend. Die Flecke können locker punktförmig sein, aber auch gröber, verwischt und zusammenfließend. Durchscheinende Farbe trübweiß.

Peltops blainvillii. Nach NEHRKORN gelblichweiß mit schwach rötlichem Schimmer, am stumpfen Ende ein Kranz von markierten schwarzbraunen Ober- und mattrötlichen Unterflecken. Diese Stücke erinnern an Eier der Meliphagide *Meliphaga analoga* mit dunkelbraunen Brandflecken in einem Ring auf rahmfarbenem Grund. — k = 1,37.

Machaerirhynchus flaviventer flaviventer und *secundus.* Reinweißer Grund mit sehr spärlichen kleinen rötlichbraunen bis purpurroten Flecken unregelmäßiger Gestalt, die reichlicher am stumpfen Ende und dort zuweilen in Kranzform stehen. Meist sieht man aber nur wenige, weit verstreute gelbrote, rostfarbene sowie purpurne Punkte und zarte Tüpfel. Jedenfalls sind es die hellsten und am schwächsten gezeichneten unter den australischen Fliegenschnäpper-Eiern. — k = 1,35.

Machaerirhynchus nigripectus harterti. Nach HARRISON (Emu 71, S. 85, 1971) auf weißem Grunde mit feinen purpurbraunen und grauen Spritzern und unregelmäßigen Flecken bedeckt, vor allem in einer Zone rund um das stumpfe Ende. — k = 1,41.

Petroica bivittata bivittata. Ölgraubraun mit verschwommenem Kranz graubrauner Flecke. Der braune Ton ist dunkler als bei den ganz ähnlichen Eiern von *Melanodryas cucullata* und *Amaurodryas vittata.* Nur die beiden Eier der Sammlung NEHRKORN konnten untersucht werden, die bei erheblicher Größe ein recht niedriges Schalengewicht (Rg = 4,8%) aufweisen. — k = 1,38.

Petroica multicolor campbelli. Nach LE SOUËF breitoval (k = 1,29), weißlich mit sehr feinen dunkelbraunen Flecken, zumeist in einem unregelmäßigen Kranz mit einigen grauen Unterflecken dazwischen.

Petroica multicolor boodang und *multicolor.* Wie bei allen Arten der Gattung in der Regel breitoval (k = 1,22), zum Teil auch am schlankeren Ende abgestumpft. Ziemlich variant. Die Zeichnung steht hauptsächlich auf der breiteren Eihälfte, nimmt nach unten hin ab, wird dabei feiner und viel lockerer, soweit das schlankere Ende nicht überhaupt frei bleibt. Oben oft Zusammendrängung in Kranz.

Kappe oder weniger bestimmt ausgeprägter Zone. Grundfärbung bei *multicolor* weiß, blaß grünlich, bläulich oder gelbbräunlich gehaucht, wovon man aber später in den Sammlungen wenig sieht. Die meist recht zarten Punkte, Frickel oder Fleckchen können hell und dunkel sein, graubraun, umberbraun, purpurbraun, oben gemischt mit lilagrauen, manchmal tief blaugrauen. Der Zeichnungscharakter ändert sehr ab; denn es gibt Stücke, die an *Motacilla alba* erinnern, andere, die blassen Eiern von *Sylvia communis* und *S. curruca* nahe kommen, also teils mehr punktförmige Zeichnung, teils feine bis mittelgrobe haben, die dichter oder lockerer, aber nicht verwischt ist. Nahezu glanzlose Schale. Eier von der Insel Norfolk (*multicolor*) scheinen kleiner zu sein als die aus S-Australien (*boodang*). Durchscheinende Farbe weiß.

Petroica multicolor pusilla. Nach Nehrkorn (Journ. f. Orn. 27, S. 398f., 1879) ähnlich den Eiern von *Sylvia conspicillata,* grauweiß mit am stumpfen Ende gehäuften, etwas verwischten, ziemlich dunklen graubräunlichen Flecken. — k = 1,21.

Petroica goodenovii. In frischem Zustand ist die fast glanzlose Schale graugrünlich oder bläulich getönt, später grünlich- oder grauweiß. Sie scheint auch so durch. Eine dichte Zone sehr kleiner Flecke und Punkte gelblich oder olivbrauner bis purpurbrauner Färbung läßt meist das spitze Ende frei, auf dem sich nur wenige winzige Tüpfel zeigen. Graugrundige Stücke mit zartesten olivbraunen und etwas gröberen grauen Fleckchen erscheinen wie Zwergeier von *Motacilla alba.* Andere wieder erinnern an dicht und fein gezeichnete grünliche Typen von *Sylvia communis.* Innenfarbe grünlichweiß. Nehrkorn beschreibt seine Exemplare als in der Mitte zwischen *Sylvia communis* und *S. curruca* stehend. Gestalt breitoval (k = 1,25).

Petroica rhodinogaster. Den Eiern von *P. phoenicea* ähnlich. Zart grünlichweiß mit gewöhnlich blaß umber- oder kastanienbraunen und purpurgrauen dichten Pünktchen und kleinen Fleckchen. Manche ähneln *Sylvia curruca*-Eiern, wenn man sich deren hellolivbraune Fleckchen punktförmig und oben zusammengedrängt vorstellt, wobei graue Unterflecke dominieren können. Gestalt rundlich, aber einseitig zugespitzt. Länglichere Eier im Britischen Museum sind auf blaßgrünem Grund besonders oben olivgrünlichbraun gröber und teilweise zusammenfließend verwischt gefleckt und klingen entfernt an manche Eier von *Acrocephalus scirpaceus* an. Die meisten Stücke aber kommen *P. multicolor* und *phoenicea* sehr nahe. Innenfarbe weiß. — k = 1,30.

Petroica rosea. Ähnlich *P. phoenicea.* Grund weiß oder leicht grünlich bis bläulichgrau gehaucht. Die besonders dünne Schale (Rg = 5,0%) zeigt einigen Glanz und ist hauptsächlich am stumpfen Ende, gelegentlich aber auch sonst überall mehr oder weniger dicht besetzt mit vorwiegend sehr zarten purpurbraunen oder helleren bräunlichen Fleckchen und Punkten nebst einigen kaum sichtbaren lavendelgrauen Unterflecken. Zuweilen an *Sylvia curruca* anklingend, so in der Sammlung Nehrkorn. — k = 1,28.

Petroica phoenicea. Wie bei *P. multicolor.* Glanzlos, blaß grünlich- oder bläulichweiß, meist fein gepunktet oder gefrickelt, gelegentlich auch etwas gröber in hellen

oder dunklen braunen und zurücktretenden trübgrauen Tönen gezeichnet, von denen die trübgrauen mehr am stumpfen Ende mit der Mehrzahl der Flecke zusammendrängt sind; die übrige Schale bleibt oft ganz frei. Zuweilen fast sphärische Gestalt (k = 1,29).

Petroica toitoi. Spitz breitoval (k = 1,23) oder länglicher. Glanzlose, blasse Eier. Rahmweiß, manchmal leicht rötlich gehaucht, überall locker mit nach oben hin dichteren zarten, gelblichbraunen und grauen Frickeln bestreut. Andere haben mehr rosabräunlich und einige lilagraue Fleckchen vorwiegend am breiten Ende ohne dunklere Töne, wogegen Nehrkorns Stücke denen von *P. multicolor* ähneln und neben zahlreichen sehr feinen grauen Pünktchen noch einen Kranz von gröberen grauen und graubraunen Flecken tragen. Damit klingen sie an blasse von *Sylvia communis* oder, von der Größe abgesehen, auch an zart graubraun gefleckte *Lanius*-Eier mit trübweißem Grund an.

Petroica macrocephala macrocephala. Eigestalt wie bei *P. toitoi* (k = 1,22). Glanzlos weiß mit blaßgrauen, umberbraunen oder purpurbraunen, mittelgroßen Flekken, die besonders oben ziemlich dicht stehen und nach Oliver (1955, S. 482) dort ein Band bilden. Manchmal nur graue Spritzer oder solche zu gleichen Teilen mit braunen gemischt, wogegen andere Eier nur feine Punkte zeigen, wie bei *P. multicolor*. Nehrkorns Stücke klingen, wie bei *P. toitoi*, zum Teil an gewisse *Lanius*-Typen mit feiner grauer und brauner Zeichnung in Kranzform an.

Petroica dannefaerdi. Breit eiförmig (k = 1,32). Weiß mit kleinen braunen und grauen Flecken, die manchmal überall, immer aber am breiten Ende dichter stehen (Oliver 1955).

Melanodryas cucullata picata. Wie die folgende Nominatform. — k = 1,32.

Melanodryas cucullata cucullata (= *Petroica bicolor*), *vigorsi* und *westralensis*. Von ganz anderem Aussehen als *Petroica multicolor, goodenovii, rhodinogaster, rosea* und *phoenicea*. Etwas spitzoval (k = 1,34, 1,35 bzw. 1,24), stark glänzend. Gewöhnlich einfarbig gelblicholiv braun oder ziemlich dunkel apfelgrün, nicht selten hell olivgrün, nach oben hin in olivbraun übergehend. Durchscheinende Farbe gelbgrün. Im Farbton an Nachtigall-Eier (*Luscinia megarhynchos*) erinnernd. Am stumpfen Ende zuweilen einzelne nachträglich noch aufgelagerte dunkelbraune Pigmentpunkte. Ebenfalls ungefleckt, aber bräunlichblau bis grünlichblau sieht Keast (Rec. Australian Mus. 24, S. 77, 1958) die Eier dieser Art. (Taf. 10, Fig. 3 und 4.)

Melanodryas cucullata westralensis. Wie die Nominatform. — k = 1,24.

Amaurodrys vittata vittata u. *kingi* (= *Petroica*). Ähnlich den Eiern der vorigen Art. Meist fast einfarbig olivgrün mit dunklem Schatten oder braunen Wischern am stumpfen Ende. Andere erinnern an blaue Singdrossel-Eier (*Turdus philomelos*) mit rotbraunen, verstreuten kleinen Blattern, oder sie haben auf hellem, apfelgrünem Grund feine bis gröbere gelbbraune Flecke und Punkte, besonders am stumpfen Ende. — k = 1,33 bzw. 1,32.

Miro australis longipes. Mir nur aus der Beschreibung OLIVERS (1955) bekannt. Danach nahezu elliptisch (k = 1,28) und auf rahmfarbenem Grund überall ziemlich dicht mit purpurbraunen Flecken besetzt, besonders am oberen Ende.

Miro australis australis und *rakiura.* Nach OLIVER (1955) auf rahmweißem (*australis*) oder graurahmfarbenem (*rakiura*) Grund mit hellbraunen Blattern oder feinen braunen (bei *rakiura* auch grauen) Zeichnungen, die überall, am breiteren Ende der nahezu elliptischen oder eiförmigen Eier (k = 1,33) aber dichter als wo anders stehen. Von REISCHEK gesammelte Stücke im Wiener Museum haben auf trübrahmweißem Grund außer einigen hellen Flecken eine dunkelrostrote Kappe. NEHRKORNS Exemplare, von gewöhnlicher, aber kräftig zugespitzter Gestalt, erinnern an große, kleinfleckige braune *Lanius*-Eier, aber von mehr olivbraunem Ton mit sehr verwischten grauen und schwarzgrauen Tüpfeln dazwischen. Die im Britischen Museum haben zugespitzt ovale Form und einigen Glanz. Sie sind auf grauweißem Grund graubraun und lavendel gewölkt und geblattert. Eines davon ist im Katalog (CAT. BRIT. MUS.) abgebildet und zeigt auf rahmfarbenem Grund überall locker und unregelmäßig verteilt kleine, blaß lehmbraune Spritzer, zwischen denen größere, blaß blaugraue Unterflecke auffallen, wodurch ein recht eigenartiges, etwas bleiches Bild entsteht. Stücke im Wiener Museum wirken wie dicke, sehr helle, blaß und winzig hellbraun gefleckte *Lanius collaris*-Eier, während ein anderes dort den Charakter von grau und hell olivbraun gezeichneten Eiern der *Sylvia hortensis* trägt.

Chasiempis sandwichensis sclateri. Nach BERGER (briefl. 1973) wie die Nominatform weiß bis nelkenrötlichweiß mit rötlichbraunen, am stumpfen Ende zusammengedrängten Fleckchen. — k = 1,35.

Chasiempis sandwichensis gayi. ROTHSCHILD (The Avifauna of Laysan, London 1893—1901, S. 76, Taf. 81) fand die gelblichweißen Eier mit den braunroten Fleckchen sehr ähnlich denen von *Parus major.* Seine Maße, 1,25 × 1,11 inches (31,9 × 28,3 mm), sind viel zu groß. Nach BERGER (briefl.) wie die beiden anderen Formen.

Chasiempis sandwichensis sandwichensis. Nach NEWTON (Proc. Zool. Soc. London 1897, S. 890—894) länglichoval (k = 1,41), sonst wie Eier von *Parus* und *Sitta* aussehend, also weiß mit braunroten Flecken. Nach BERGER (briefl. 1973) wie vorige, s. Foto eines Zweiergeleges im Nest bei BERGER (Wilson Bull. 81, S. 334, 1969).

Peneothello cyanus subcyaneus (= *Poecilodryas.*) Bis heute sind wohl die beiden folgenden, in der Größe verschiedenen Typen beschrieben worden. Laut CAT. BRIT. MUS. grünlichweiß, über die ganze Fläche sehr blaß rötlichbraun und lavendelgrau dicht gefleckt, oben gröber und dichter als unten. Die zugehörige Abbildung gleicht dagegen einem ziemlich dunkel lehmbraunen Ei von *Eremophila alpestris* mit nur wenig sich abhebender, verwischter Zeichnung, die aus zarten Frickeln, nicht aus Blattern, besteht. Ganz ähnlich wie der CAT. BRIT. MUS. beschreibt WAN THO (A company of birds. London, 1958, S. 98) ein Einergelege: Auf hell olivfarbenem Grund der spitzovalen Schale stehen undeutiche rotbraune Flecke neben einigen braunen, besser abgesetzten Punkten; die

ganze Zeichnung ist gegen das stumpfe Ende am dichtesten. Einen anderen Typ stellen anscheinend die von HARRISON (Emu 71, S. 85, 1971) beschriebenen beiden Einergelege des Britischen Museums dar, die wenig glänzend, das eine in der Grundfärbung trüb ockergrün mit rötlichem Anflug am stumpfen Ende und das andere hell rotbräunlich, beide spärlich überall, dichter in einem Ring um das stumpfe Ende, mit undeutlich begrenzten olivbraunen Flecken gezeichnet. In der Ringzone befinden sich einige dunklere Haarlinien. Die kleineren Eier wiegen 2,60, die größeren, zuletzt erwähnten 3,99 g. — k = 1,31.

Heteromyias albispecularis armiti. Nach HARRISON & FRITH (Emu 70, S. 176, 1970) ist das einzige Stück im Britischen Museum glänzend blaßrahmfarben mit schwach grünlichem Anflug; die grobe und feine Fleckung zeigt braunrote und gelbbräunlich-purpurgraue Färbung; sie ist am stumpfen Ende gröber und dort mit einigen braunschwarzen Streifen durchsetzt. Die Brut findet in einem unordentlichen Napfnest statt. — k = 1,35.

Heteromyias albispecularis cinereifrons. Nach NORTH in Gestalt und Färbung ähnlich *Artamus superciliosus*, also wie *Lanius excubitor*, trüb gelbbräunlichweiß, besonders nach dem dicken Ende hin dicht bedeckt mit teils verschwommenen, teils schärfer abgesetzten und dann kühnen Blattern in Umberbraun und Bläulichgrau. CAMPBELL (1901, S. 317) sagt: trüb gelblich- oder grünlichweiß, besonders im oberen Polgebiet rötlichbraun, umberbraun und purpurbraun geblattert und gefleckt, manchmal flatschig zusammenfließend. Seine Abbildung zeigt auch auf der übrigen Oberfläche einige kleinere, schokoladenbraune Flecke. NEHRKORN findet sein Exemplar keinem ihm bekannten Ei ähnlich und beschreibt es als von hellweißgrauem bis gelblichem Grund mit sehr großen, mattgrauen bis graubraunen Flecken, die oben gedrängter stehen. Mich erinnerte dieses Stück an grobfleckige *Coturnix*-Eier, von der Größe abgesehen. Das meine hat auf gelbbräunlichrahmfarbenem Grund überall kleine, recht lose stehende, teilweise verwischte Fleckchen und Punkte hell-lehmgelber Färbung, die nur rund um den oberen Pol etwas größer, auch dichter werden und sich dort mit deutlichen, blaugrauen Unterflecken mischen, im ganzen ein zart und hell gezeichnetes Ei, das im Gegensatz zu den vorstehend geschilderten steht. Es ist etwas länglich spitzoval, und die dünne Schale scheint bleich grünlichgelb durch. Das feine Korn läßt nur da und dort eine Pore erkennen. Der Glanz ist gering. Entfernte Ähnlichkeit mit blaßbräunlichen Eiern von *Lanius collurio.* Die wenigen Eier dieser seltenen Art variieren also erheblich. — k = 1,38.

Poecilodryas. Grünlichweiß bis grauweiß, auch satter grün, mehr oder weniger intensiv braun gefleckt. Die Eier klingen teils an *Eopsaltria*, teils an *Muscicapa striata* an; ähnlich sind auch *Tregellasia* und *Peneothello.*

Poecilodryas pulverulenta leucura (und *connectens?*) (= *Eopsaltria*; = *Quoyornis*; = *Peneothello*). Nach NORTH glatt, glänzend, von grün bis blaß gelbgrün bis verloschen warm olivbraun, mit verschieden geformten kleinen Punkten und Flecken, deren Färbung kastanienrot und blaß purpurrot ist, dazu fast unsichtbare blaugraue bis purpurne Unterflecke. Meist als Band in der Mitte oder am stumpfen Ende, zum Teil mit Brandflecken, manchmal nur spärlich gezeichnet. — k = 1,24.

Poecilodryas pulverulenta connectens. Nach H. L. WHITE (Emu 10, S. 132, 1910. s. MATHEWS Bd. 8, 1920, S. 276) trüb grünlich steinfarbener Grund, auf dem kleine runde Oberflecke in verschiedenen rötlichbraunen Tönen und lila Unterflecke stehen. Am stumpfen Ende ist die Grundfärbung bei einem Ei lachsbraun überflogen und mit einer Fleckenzone bedeckt, bei einem anderen dunkler als das spitze Ende, wie auch bei *Amaurodryas vittata.* Im ganzen nach WHITE ähnlich Eiern von *Heteromyias albispecularis cinereifrons.* — k = 1,24.

Poecilodryas superciliosa cerviniventris. NEHRKORNS Exemplare sind grauweiß mit grünlichem Schimmer und markierten grauen und braunen Flecken, entfernt ähnlich manchen *Muscicapa striata.* An große, fuchsige Eier dieser Art erinnerte auch das Stück im Zoologischen Museum Hamburg. Nach CAYLEY blaßgrün, am dicken Ende ein Band von rötlichbraunen Blattern, von denen einige sich auch auf der übrigen Oberfläche finden. — k = 1,30.

Poecilodryas superciliosa superciliosa. Nach CAMPBELL meist ähnlich *Tregellasia capito,* leicht glänzend, blaßgrün, hauptsächlich geblattert, aber auch zarter gefleckt mit Rötlichbraun, Kastanienbraun und Purpurbraun. Ein Teil der Zeichnung bildet einen Gürtel im oberen Viertel. NORTH beschreibt die Eier als reich apfelgrün, manchmal mit bläulichem Hauch. Die rötlichbraunen Flecke können unregelmäßig geformte, zuweilen zusammenfließende Blattern sein, aber auch mehr Punkte und Spritzer, die ungleich verteilt und kranzartig geordnet sind. CAYLEY erwähnt überdies lavendelgraue Unterflecke. — k = 1,41.

Pachycephalopsis poliosoma poliosoma. Das von Weiske dem Britischen Museum gegebene Ei gleicht einem über die ganze glanzlose Oberfläche gleichmäßig dicht hell olivbraun mittelgroß gefleckten und geblatterten Ei von *Lanius excubitor.* Die lavendelgrauen Unterflecke bilden am stumpfen Ende größere Flatschen. Der glanzlose Grund ist bräunlich rahmfarben. Ähnlich lautet die Beschreibung von O. B. FRITH (Bull. Brit. Orn. Club 91, S. 164, 1971). — k = 1,42.

Chelidorynx hypoxantha. Stumpfbreitovale, fast glanzlose, kleine Eier (k = 1,27). Nach NEHRKORNS und meinen Stücken ähnlich denen von *Aegithalos caudatus,* weiß mit einem Kranz aus zarten mattbraunrötlichen Fleckchen am oberen Ende. Nach BAKER fast weiß bis rosafleischfarbig gehaucht mit etwas dunklerer Schattenzone im Polbereich oder wie winzige Zwergeier von *Niltava* und *Eumyias,* rahmweiß bis rahmgelb mit einem Kranz rötlichbrauner kleiner Frickel. die nicht scharf ausgeprägt sind.

Rhipidura. Sämtliche in der Liste aufgeführten 38 Arten und Rassen dieser weitverbreiteten Gattung stimmen hinsichtlich ihrer Eier völlig überein, abgesehen von deren Dimensionen, die entsprechend der verschiedenen Vogelgröße abändern. Ein oft die ausschließliche Zeichnung bildender Kranz aus hellolivbräunlichen und blau- bis schiefergrauen Flecken als Krone und besonders als Gürtel auf warm rahmfarbenem Grund macht die Eier so charakteristisch, daß eine Verwechslung mit solchen aus anderen Gattungen ausgeschlossen erscheint. Der Charakter erinnert im allgemeinen an den von gelbbräunlichen *Lanius*-Eiern und variiert nur wenig. Sei es, daß der Grund einmal heller weißlich ist, einmal dunkler bräunlich gehaucht aussieht, sei es, daß die Zeichnung deutlich oder verwischt, dichter oder

lockerer. matt oder kräftig ist, immer bleibt der gleiche unverkennbare Gesamteindruck gewahrt. Auffallend machen sich oft grobe, manchmal recht dunkle Unterflecke geltend, die dicht nebeneinander die zuweilen mehr schattenhaften, hellolivbraunen oder lehmgelben Oberflecke übertönen können, meist in einem sich scharf abhebenden Kranz oder schmaleren Ring, wobei die übrige helle Oberfläche frei bleibt. Eine gleichmäßigere Fleckenverteilung ist selten, die Größe der einzelnen Tüpfel gewöhnlich sehr gering, oft nur punktförmig, kaum je 1 mm erreichend, soweit nicht zwei oder drei zusammenflossen, was nur im Gürtel vorkommt. Innen blaßgelblichweiß durchscheinend, oft mit zartestem grünlichen Hauch. Voneinander etwas abweichende Beschreibungen in der Literatur betreffen nur individuelle Variation.

Spezifische Unterschiede liegen nicht vor, wenngleich z. B. bei *Rh. fuliginosa alisteri* und *albiscapa* die Kranzbildung weniger ausgeprägt, bei der letztgenannten Form überdies der Gesamtton dunkler zu sein scheint. Im ganzen helle Eier ohne große Kontraste, teils breitoval, teils länglicher, oft ziemlich zugespitzt (k = je einmal 1,26 und 1,27, im übrigen 1,28—1,40). Ein ungewöhnlicher Typ trägt nur einige lockere kleine, scharf markierte schwärzlicholivbraune Punkte, die verstreut über vielen winzigen blaßgrauen liegen. Nehrkorn nennt die Grundfärbung weißgrau bis grau; sie ist aber fast ausnahmslos rahmfarben mit olivlehmbräunlichem Hauch, zuweilen heller, fast weiß, was z. B. bei *Rh. phoenicura* und *euryura* vorkommt. (Taf. 10, Fig. 5.)

Bias musicus musicus. Stumpf breitoval (k = 1,30), sehr bauchig. Glanzlos hell blaugrün mit einer breiten blassen Zone verwischter, winziger gelbbräunlicher Fleckchen am oberen Ende, wie zart gewölkt, dazwischen einige kaum bemerkbare lilagraue. Recht ähnlich sehr großen Eiern von *Saxicola torquata rubicola*. So sind die von Bates (Ibis 1911, Taf. IX, Fig. 9) in Kamerun gesammelten Stücke. (Taf. 10, Fig. 6, mit weiter verstreuten Fleckchen, s. *changamwensis*.)

Bias musicus changamwensis. Fischer fand im Massailand Eier, die denen der Nominatform ähnlich sind, aber grauweißen Grund und etwas weiter verteilte Fleckchen haben, die nach oben hin ein wenig größer sind. — k = 1,27.

Megabyas flammulatus aequatorialis. Blau- oder grüngrau mit kleinen umberbraunen und lilagrauen Punkten und Flecken, die zur Ringbildung um die Eimitte neigen (Praed & Grant 1955). k ~ 1,31.

Batis capensis dimorpha. Gestalt etwas spitzbreitoval (k = 1,33). Auf rahmfarbenem Grund bei zwei Zweiergelegen ein Kranz von rotbraunen und grauen Flecken am stumpfen Ende. Ei groß für den Vogel (nach Belcher Ibis 1925, S. 805).

Batis capensis erythrophthalma. Nach Swynnerton (Ibis 1907, S. 69f.; 1908, S. 95) reinweißer bis blaßgrüner Grund entweder mit vandyckbraunen Flecken oder mit einem Gürtel von kleinen purpurgrauen Tüpfeln, gemischt mit blasseren Blattern und wenigen dunkleren, ziegelrötlichbraunen Flecken, wobei die Polgebiete nur spärlich bedacht sind. Zuweilen einige scharfe dunkelsepia Blattern über verwischten hellgrauen Unterflecken. — k = 1,31.

Batis capensis capensis und *hollidayi.* Gestalt wie in der Regel bei allen Eiern der Gattung stumpfbreitoval (k = 1,31). Etwas glänzend. Grünlichweiß mit einer meist breiten Zone von vorwiegend ziemlich groben, dichten, blaßbraunen und dunkleren purpurbraunen Flecken und Blattern neben einigen bräunlichvioletten Unterflecken, manchmal auch ein paar fuchsige dazwischen. Zum Teil an *Sylvia curruca*-Eier anklingend. Neben den meist im ganzen grünlich wirkenden Stücken kommen auch mehr bräunliche wie bei *Lanius collurio* vor, so im Britischen Museum mit rahmfarbenem oder nach ROBERTS (1957) mit lachsrötlichem Grund. Nach ROBERTS (1957) sind Eier aus Natal 1—2 mm kleiner als Eier vom westlichen Kapland, was die von JAMES (1970) angeführten beiden Gelege zu bestätigen scheinen: 17,5×14,3, 18,3×14,0 bzw. 19,3×14,6; 19,9×14,6 mm.

Batis fratrum fratrum. Nach ROBERTS (1957, S. 364) rahmweiß, spärlich hellbraun gefleckt und gepunktet und mit schokoladenfarbenen Flatschen und grauen Fleckchen am stumpfen Pol versehen. Nach PRAED & GRANT (1955) sind die Eier weiß und glänzend, gefleckt und geflatscht mit braunen, schokoladenfarbenen und grauen Tönen, die oft eine Zone am stumpfen Pol bilden. — k = 1,35.

Batis molitor soror. Nach BELCHER blaugrün mit einem zentralen Gürtel von kleinen braunen und aschfarbenen Fleckchen. — k = 1,27.

Batis molitor palliditergum und *molitor.* NEHRKORN beschreibt seine breitovalen Stücke als blaugrau mit ebensolchen und graugelben, meistens verwischten, ziemlich gleichmäßig verteilten Flecken. Andere haben auf blaßgrünem Grund braune bis rote Tüpfel in verschiedenen Tönen. Diese Tüpfel und schmutziggraue Unterflecke sind nach ROBERTS (1957) gewöhnlich in einem Ring am stumpfen Ende gehäuft. — k = 1,33.

Batis pririt affinis. Von HOESCH und NIETHAMMER (Journ. f. Orn. 88, Sonderh., S. 288, 1940) gesammelte Eier haben elfenbeinweißen Grund mit entweder am stumpfen Ende kranzförmig geordneten, feinsten hellen und dunklen braunen neben graublauen Punktflecken oder eine gröbere, über die Oberfläche gleichmäßiger verteilte Zeichnung. Andere Stücke sind überall reichlich bedeckt mit kleinen rundlichen Flecken, die in einer schmalen Zone oben dichter stehen, wo die grauen Unterflecke deutlicher ausgeprägt sind. Ähnlich Eiern von *Sylvia cantillans*, aber insgesamt nicht so graubraun, sondern eher dunkelsienabraun. — k = 1,29.

Batis senegalensis. Blaßgrün mit ausgeprägten kleinen bis mittelgroßen rotbraunen und blaßvioletten Flecken, die vorwiegend oben stehen, aber auch sonst verstreut sind. Zuweilen dominieren die Unterflecke in einer dichteren Zone. Breitoval (k = 1,27).

Batis orientalis orientalis. In der Sammlung v. ERLANGER (Journ. f. Orn. 53, S. 685, 1905 und nach ARCHER & GODMAN 1961, S. 1128 f.) breitovale (k = 1,34), glänzende Eier mit auf grünlichweißem oder blassestblauem Grund purpurbraunen oder violettgrauen Unterflecken, die einen etwas über die Mitte zum stumpfen Pol verschobenen Kranz bilden, dazu überall mit olivbraunen, nicht verschwommenen Flecken. Dicht zart gefleckte Eier von *Sylvia curruca* können ähnlich sein. Auch nebelartige Bedeckung des breiten Endes kommt vor.

Batis minor erlangeri. Nach CHAPIN (1953, S. 662) weißlich, dicht mit kleinen rötlichen Flecken bedeckt, die einen Kranz um das breite Ende bilden. — k = 1,32.

Batis minor suahelica. Nach MOREAU (Ibis 1937, S. 325) blaßgrünlichgrau, umberbraun gefleckt und geblattert. — k = 1,24.

Dyaphorophyia blissetti chalybea. Gestalt stumpflangoval (k = 1,44), fast elliptisch und etwas glänzend. BATES (Ibis 1911, S. 529) findet die trüb grünlichweißen Eier, die eine dunkelgrau und umberbraun schwer gefleckte Zone am breiteren Ende tragen, im übrigen nur verstreut punktiert. Die beiden Farben überdecken sich teilweise und erscheinen etwas längs gewischt. Sie heben sich von dem hellen Grund scharf ab und wirken zusammen fast wie hell sepiafarben.

Dyaphorophyia castanea castanea (= *Platysteira*). Nach BATES auf bläulichweißem Grund kühn olivbraun kranzartig gezeichnet. Die Abbildung zeigt aber in der größten Eibreite nur einige gröbere ausgefranste rotbräunlicher Flecke, sonst wenige verstreute verwischte Punkte auf der blaßgrauen Fläche. Nach HARTLAUB (1857) rosaweiß mit ziegelrötlichen Flecken. — k = 1,38.

Platysteira cyanea cyanea. BATES sagt nur, daß diese Eier denen der ähnlichen anderen Fliegenschnäpper Afrikas gleichkommen.

Platysteira cyanea nyansae. Nach CHAPIN (1953, S. 682) blaß grünlich, verstreut braun gefleckt, am dichtesten in einem Kranz am stumpfen Ende. — k ~ 1,32.

Platysteira peltata cryptoleuca. Nach ROBERTS (Ann. Transvaal Mus. 11, S. 235, 1926) und BELCHER ähnlich den Eiern von *Batis*, aber noch kräftiger gezeichnet: Auf blaßgrünlichem Grund viele kleine unregelmäßig geformte, hell- und dunkelbraune Flecke neben trüb schiefergrauen, die Zeichnung am stumpfen Ende dichter, aber über die ganze Fläche verstreut. — k = 1,32.

Platysteira peltata peltata. Nach ROBERTS (1957) sollen die Eier weiß sein (sind sie ausgebleicht?), dunkelgrau gefleckt und „verschmutzt" (= gewölkt), manchmal in einem Kranz am stumpfen Pol. — k = 1,37.

Erythrocercus livingstonei thomsoni. Weiß, fein, aber dicht kastanienbraun und braunrot gefleckt, mit lila Unterschattierung. — PRAED & GRANT 1955. — k ~ 1,24.

Culicicapa ceylonensis pallidior. Wie bei der folgenden Rasse. — k = 1,25. (Taf. 10, Fig. 7.)

Culicicapa ceylonensis ceylonensis. Stumpfbreitoval (k = 1,24) mit nur geringer Verjüngung am spitzen Ende, teils matt, teils glänzend. Grund trübweiß bis rahmgelb. Der eine Haupttyp hat oben oder mehr nach der Mitte gerückt einen breiten Kranz locker stehender deutlicher, hell braungelber kleiner Flecke, gemischt mit oft vorherrschenden, auch gröberen, bleigrauen Unterflecken, wodurch eine gewisse Ähnlichkeit mit kleinen *Rhipidura*-Eiern entstehen kann. Beim anderen Typ erscheint die Zeichnung zu einer ausgedehnten trübgrauen Wolkenzone verschwom-

men, wobei man die blaß lehmfarbenen Frickel auf der übrigen Fläche erst unter der Lupe erkennt. Dabei bleiben die Polgebiete oft nahezu ungefleckt, oder sie sind nur mit spärlichen Frickeln besetzt. Gelegentlich auch etwas gröbere und mehr olivbraun getönte Oberflecke auf der blaß gelbgrünlichweiß durchscheinenden Schale. Von Ähnlichkeit mit *Sylvia curruca*-Eiern, die WHITEHEAD (Ibis 1889, S. 202) erwähnt, kann m. E. nicht die Rede sein.

Culicicapa ceylonensis percnocara. Wie kleine *Rhipidura*-Eier mit breitem Kranz in der Mitte. — k = 1,28.

Monarcha axillaris fallax. Nach HARRISON & FRITH (Emu 70, S. 175. 1970) gelbbräunlichweiß mit schöner rötlichbrauner und purpurner Fleckung, die sehr verstreut, aber am stumpfen Ende gedrängt ist. — k = 1,48.

Monarcha trivirgata nigrimentum. Was hier zu sagen ist, kann für alle Arten der Gattung, die in unserer Liste vertreten sind, gelten, abgesehen von *M. alecto* und *M. hebetior eichhorni* mit völlig anderem Färbungscharakter und vielleicht auch von *M. axillaris* (s. oben) wegen der getönten Grundfärbung. Bei den übrigen Arten betrifft auch die spezielle Variation nur geringe Unterschiede im Farbton und im Zeichnungstyp. Von diesem erhält man eine Vorstellung, wenn man sich *Hirundo rustica*-Eier ohne deutliche Unterflecke sehr dicht punktiert denkt, nach oben hin gehäuft und in einem Ton, der meist zwischen karmin und purpur liegt, aber auch hell- oder dunkelrot, rostfarben und kastanienbraun sein kann. Gröbere Flecke wurden nur selten beobachtet, z. B. bei *M. trivirgata gouldi* Gray. Sonst sind es immer mehr oder weniger dichte Punkte oder sehr kleine Frickel in fast gleichmäßiger Verteilung über die ganze weiße Oberfläche. Sie werden am stumpfen Ende etwas gedrängter und größer, nach dem erheblich schlankeren Ende hin lockerer und zarter. Der Fleckungscharakter erinnert also an *Locustella fluviatilis*, soweit deren Eier besonders reich, kräftig und dunkel rötlich gezeichnet sind. Wie bei dieser Art fließen die Tüpfel nicht zusammen und bilden nur selten einen ausgesprochenen Kranz. Eine Ausnahme macht *Monarcha cinerascens impediens*, bei dem ein auffallender breiter Gürtel aus sich eng überdeckenden rostfarbenen, purpurbraunen und lilagrauen Fleckchen die Regel bildet und an rötliche Eier von *Lanius collurio* erinnert. Die hierbei etwas deutlicheren Unterflecke treten bei den anderen Arten so stark zurück, daß sie nur unter der Lupe als spärliche Pünktchen erkannt werden können. Der ziemlich glanzlose weiße Grund erscheint oft rahmfarben oder ganz leicht rosa gehaucht. Jedoch ist die durchscheinende Farbe wider Erwarten blaß gelbgrün. Eigestalt länglichspitz (k = 1,30 bei *M. frater* u. *hebetior*, 1,35—1,40 bei der Menge, 1,42 bei *M. trivirgata albiventris*, 1,47 bei *M. manadensis*). Abgebildet ist ***M. c. castaneiventris.*** **(Taf. 10, Fig. 8.)**

Monarcha alecto chalybeocephala (= *Piezorhynchus*). Ganz anders als die Eier der meisten übrigen *Monarcha*-Arten, entgegen diesen ohne Spur von roten Tönen. Gestalt etwas länglich spitz (k = 1,40), einiger Glanz. Ähnlich kleinen, blaßgrünlichen *Lanius minor*-Eiern, wenn man sich solche oben noch mit einer Anzahl feiner schwärzlicher Punkte bestreut denkt. Auf graugrünlichweißem Grund, der auch so durchscheint, in lockerer Zone am stumpfen Ende entweder nur feine olivbraune und etwas gröbere lavendelgraue Punkte, im übrigen solche nur sporadisch verstreut, oder in gleichen Farben und gleicher Verteilungsart größere Flecke, die

ein wenig verwischt oder schärfer markiert sind. Dabei herrschen wie auch im ersten Fall die bleigrauen Unterflecke häufig vor. Sie verleihen zusammen mit den schwarzen Punkten der Zeichnung ein eigenartiges Gepräge, besonders, wenn es zu einer ausgesprochenen Ring- oder Kranzbildung kommt. Im letzten Fall bleiben oft beide Polgebiete nahezu ungefleckt. Manchmal sind die Tüpfel wenig zahlreich, nie so dicht und überall stehend wie bei den meisten anderen *Monarcha*-Arten, zuweilen sepiabraun auf bläulichweißem Grund.

Monarcha alecto nitida (= *Piezorhynchus*). Eier ganz wie bei der vorigen Rasse. — k = 1,38.

Monarcha hebetior eichhorni (= *Piezorhynchus*). Von Pater O. Meyer (Beitr. Fortpflanz. biol. Vögel 9, S. 132, 1933) auf Vuatom gesammelte, ganz aparte Eier sind stumpfbreitoval (k = 1,30) und glanzlos rahmfarben, scheinen auch so durch. Die Zeichnung besteht ausschließlich aus einem schmalen, parallel begrenzten Gürtel, der sich aus winzigen, mäßig dicht nebeneinander stehenden Pünktchen violettgrauer und schwarzer Farbe zusammensetzt, von denen die schwarzen zum Teil hell olivbraun ausgelaufen sind. Gesamteindruck wie kleine, zart punktierte *M. alecto*.

Arses telescophthalmus aruensis. Nach A. B. Meyer blaß rötlichweißer Grund mit ziemlich großen, lebhaft braunen Ober- und graurötlichen Unterflecken, dazwischen feine braune Punkte, einmal in Kranzform. — k = 1,38.

Ganz ähnlich sind die Eier der übrigen *Arses*-Formen. Durch den braunrötlichen Gesamtton liegt ihr Charakter zwischen dem der *Eumyias*-, *Monarcha*- und *Terpsiphone*-Arten mit deren rötlichen, fuchsigen, bräunlichen Tönen. Ohne alles Rot, aber mit ähnlichem Zeichnungstyp steht diesen die oologische Gruppe *Myiagra*, *Seisura*, *Rhipidura*, ehemaliger *Piezorhynchus* (jetzt zu *Monarcha*) gegenüber mit gelbbräunlichem, rahmfarbenem und blaß grünlichem Gesamtton.

Arses telescophthalmus lauterbachi. Nehrkorns Exemplare haben auf warm rahmgelbem Grund in der oberen Hälfte mittelgroße, leuchtend fuchsigrostbraune, dicht gedrängte Flecke verschiedener Form mit einigen rötlichvioletten dazwischen, unten nur lose verstreute kleine Flecke. — k = 1,38.

Arses telescophthalmus harterti. Rand (Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. 79, S. 239, 1942) fand rötlichweiße Eier mit kleinen und mittelgroßen Punkten und unregelmäßig geformten Flecken, die überall, aber am dichtesten oben standen. — k = 1,38.

Arses lorealis. Nach Le Souëf besonders am stumpfen Ende über und über mit kleinen, unregelmäßigen, rötlichbraunen und fleischfarbenen Flecken auf weißem Grund gesprenkelt. Der Grund ist aber nach Campbell blaß nelkenrötlich und glänzend, reichlich mit zarten, trübroten und purpurnen Tüpfeln und Blattern bedeckt. — k = 1,37.

Arses kaupi. Länglichstumpfoval (k = 1,41), mäßig glänzend. Weißlicher Grund mit zartem Rosahauch oder rahmfarben mit blaßgrauem Ton. Nach oben hin dichter und ein wenig gröber werdende, trüb braunrötliche bis lebhaft rost-

farbene Flecke geringer bis mittlerer Größe und verschiedener Gestalt. Manchmal sind es rötlich kastanienbraune und blaßpurpurgraue Frickel.

Mayrornis lessoni lessoni (= *Muscylva*). Etwas breitoval (k = 1,33), schwach glänzend, trübweiß durchscheinend. Weiß bis blaß rahmgelb mit zum Teil scharf markierten, hauptsächlich als lockere Krone am oberen Ende stehenden kleinen purpurgrauen, sehr dunklen Flecken oder mit hellen leberbraunen bis nelkenrötlichen. Dazwischen können lilagraue Punkte auftreten.

Metabolus rugensis. Ziemlich stark zugespitztovale Gestalt (k = 1,38), nur wenig Glanz. Auf lehmfarbenem, oft rostrot getöntem Grund am stumpfen Ende teilweise zusammenlaufende, mittelgroße, verwischte dunkel kastanienbraune Flecke in einer Kappe oder Krone; die Flecke werden nach unten hin heller und kleiner. Andere Stücke sind rahmfarben mit feinerer, rotbrauner und spärlicher grauer Zeichnung, ebenfalls oben gehäuft, ähnlich den Eiern von *Monarcha cinerascens impediens*, so im Zoologischen Museum Berlin. Mein Exemplar hat roströtlichlehmfarbenen Grund, oben eine dunkel purpurgraubraune Kappe, im übrigen fuchsig rostbraune kleine Flecke, die lose verteilt sind und sich nur wenig abheben Graubraune Unterfleckchen treten stark zurück. Nach J. H. Brandt (Condor 64, S. 431, 1962) kommen selten schwarze Pünktchen hinzu. Innenfarbe hellorange.

Clytorhynchus vitiensis vitiensis und *layardi* (früher *Pinarolestes*). Vier weißgrundige Eier im Britischen Museum mit kupferrötlichen bis hell purpurroten und ganz zurücktretenden blaßvioletten Flecken, die mäßig dicht und bis mittelgroß ohne bestimmte Form auf der breiteren Eihälfte stehen und sich nach unten hin verlieren, erinnerten mich an *Vanga curvirostris*. Sie werden aber im Cat. Brit. Mus. als rahmfarben mit kastanienbraunen, lilaroten und lavendelgrauen Flecken und Blattern beschrieben. Nehrkorns Stücke sind weiß mit braunroten, kleinen und größeren Flecken in lockerem Kranz am stumpfen Ende, ähnlich vier weiteren Exemplaren im Zoologischen Museum Hamburg. — k = 1,36.

Clytorhynchus nigrogularis (= *Myiolestes*). Von Nehrkorn (Journ. f. Orn. 27, S. 400, 1879) nach einem Ei aus dem Museum Godeffroy, von Kandavu stammend, als ähnlich *C. vitiensis* beschrieben, aber mit gröberen Flecken und größeren Maßen. — k = 1,40.

Philentoma velata caesia (= *Drymophila*). Hoogerwerf (1949) gibt ohne Beschreibung nur die Maße nach Coomans de Ruiter (Trop. Natuur 20, 1931). — k = 1,40.

Trochocercus albonotatus subcaeruleus und *swynnertoni*. Belcher beschreibt die Eier von *subcaeruleus* als birnenförmig mit einem Band teilweise zusammenfließender lilagrauer und brauner Flecke. Nach Swynnerton schmutzig weiß mit einem ausgeprägten Ring grünlicholiv gefärbter Flecke und Blattern, die später mehr braun werden und hauptsächlich am oberen Ende stehen. Dazu einige graue Unterflecke. Die Maße $14{,}2-16{,}3 \times 11{,}7-13{,}1$ für 3 Eier, die Roberts (1957) nach Benson anführt, wurden als wohl zu klein nicht in die Liste aufgenommen. — k = 1,35.

Trochocercus albiventris albiventris. Nach SERLE (Ibis 92, S. 606, 1950) ist die brüchige Schale glatt, aber glanzlos, der Grund rahmweiß. Im Gegensatz zur spärlichen blaß gelblichbraunen Pünktelung und Fleckung auf der Gesamtfläche tritt ein geschlossener Kranz um den größten Durchmesser sehr hervor, der aus schokoladen-, gelb- und purpurbraunen Flatschen, Wölkungen und Punktflecken besteht. Auch EISENTRAUT (1956) fand diesen Gürtelkranz aus verwaschen mattbräunlichen Flecken auf gelblichweißem Grund. — k = 1,40.

Trochocercus nigromitratus. Nach BATES gestreckt oval (k = 1,50) und ähnlich den Eiern von *Terpsiphone*, also mit rotbräunlichen Punkten und Flecken auf rahmfarbenem Grund.

Trochocercus cyanomelas bivittatus. Nach BELCHER auf blaß rahmfarbenem Grund in einem Ring am stumpfen Ende sehr kleine rötlichbraune und bläulichpurpurne Fleckchen. Nach SERLE leicht glänzend weiß mit einem Kranz heller, blaßrostiger und rötlichschieferfarbener Fleckchen. — k = 1,40.

Trochocercus cyanomelas cyanomelas. Blaß rahmfarben bis blaßgelbbraun, am breiteren Ende kranzförmig reichlich rötlichbraun und purpurn zart gefleckt, im übrigen nur noch da und dort zart bespritzt, ähnlich *Terpsiphone viridis*. So nach LAYARD, CHUBB und GILL. 3 große Maße (21,7—22,9 × 14,8—15,1) bei ROBERTS (1957) wurden negiert. — k = 1,35.

Trochocercus nitens nitens. Auf rahmfarbenem Grund nach CHAPIN (1953, S. 699 aus VAN SOMEREN 1949) sowie nach PRAED & GRANT (1955) rotbräunliche bis kastanienbraune Punkte und grauviolette Unterflecke. — k ~ 1,54.

Elminia longicauda longicauda (= *Erannornis*). SERLE (Ibis 1940, S. 8) fand die glanzlosen, glatten und ovalen (k = 1,31) Eier. Auf rahmfarbenem Grund sind sie spärlich, nur in einem Ring am stumpfen Ende reichlich mit gelbbraunen Punkten und Spritzern sowie ebenso angeordneten deutlich abgegrenzten aschgrauen Unterflecken, die stärker als die Oberzeichnung hervortritt, gezeichnet, auf der spitzen Eihälfte allerdings fast gar nicht.

Elminia longicauda teresita (= *Erannornis*). Nach PITMAN (Ool. Rec. 14, S. 62 bis 64, 1934) grauweiß mit einem breiten Gürtel schwarzgrauer Spritzer und Flecke über grauen Unterflecken im oberen Eidrittel oder weiß mit grauen Tüpfeln verschiedener Schattierung. Nach BATES weiß mit grauer Fleckenzone. Die Abbildung zeigt aber den weißen Grund nur leicht blaßgrau bestäubt. — k = 1,34.

Elminia albicauda (= *Erannornis*). Nach BELCHER birnförmige Gestalt (k = 1,41). Auf gelbbräunlichem Grund im oberen Drittel ein dichtes unregelmäßiges Band aus feinen braunen und grauen Frickeln verschiedener Tönung, sonst nur noch wenige verstreute kleine Fleckchen.

Hypothymis azurea ceylonensis. Von den folgenden nicht zu unterscheiden. — k = 1,22.

Hypothymis azurea sykesi. Die Eier aller Formen dieser Art sind meist breitoval (k = 1,30) und nicht sehr zugespitzt; sie zeigen sämtlich den gleichen Charakter

in Färbung und Glanz der glatten Schale, die weißlich durchscheint. Im Gesamteindruck ähnlich wie bei *Eumyias* und *Terpsiphone.* Grundfärbung meist warm rahmgelblich, aber auch blasser, fast weiß, zuweilen selbst lachsrosa getönt. Die Zeichnung läßt in der Regel den größeren unteren Teil der Schale frei und verdichtet sich oben zu einem mehr oder weniger ausgesprochenen Kranz kastanienbrauner bis mehr rötlicher, ferner unauffälliger, lilagrauer Punkte und kleiner Flecke, die scharf abgesetzt oder ganz leicht verwischt sind. Manchmal sind die Spritzer ziemlich dunkel, öfter aber hell. (Taf. 10, Fig. 9.)

Hypothymis azurea styani. Von vorigen nicht zu unterscheiden; doch fand SWINHOE frische chinesische Eier rötlichweiß mit tief krapproten und hell rötlichgrauen Fleckchen. — k = 1,30.

Hypothymis azurea tytleri. Im ganzen wie die vorigen, vielleicht weniger tief rahmfarben im Grund und bestimmter gezeichnet, kräftiger, manchmal mit heller Umrandung der dunklen Fleckchen und Punkte, die einen lockeren Kranz aus roten, braunroten und lilagrauen Fleckchen im oberen Polbereich bilden, sonst nur noch vereinzelt stehen. — k = 1,29.

Hypothymis azurea prophata, azurea und *oberholseri.* Unter dem Namen *H. occipitalis* (Vig.) beschreibt der CAT. BRIT. MUS. die ungefähr gleichgroßen Eier von drei Rassen nach Fundort, Färbung und Größe zusammengefaßt. Allen gemeinsam ist ein rahmweißer bis blaß lachsrosa Grund, etwas Glanz und Neigung zu kranzförmiger Fleckenanordnung auf dem oberen Eidrittel. Nach den wenigen Angaben lassen sich die drei Formen wie folgt trennen: 1. *H. a. prophata*: Schwer gefleckte Eier, 3 von der Malayischen Halbinsel aus der Sammlung Hume, 5 von Labuan (Borneo), gesammelt von SIR HUGH LOWE. — 2. *H. a. azurea*: 2 Eier aus Luzon, von WHITEHEAD gesammelt, zeigen abweichend reinweißen Grund mit überall verstreuten zarten, rötlichbraunen und lila Punkten und Fleckchen wie bei Meisen (*Parus*), ohne Spur von Kranzbildung. Nach OGILVIE-GRANT & WHITEHEAD (Ibis 1898, S. 237) 17×14 mm. Das einzige Stück bei NEHRKORN, von Dr. PLATEN auf Palawan gefunden, mißt nach der Abbildung 17,5×12,5 mm. Grundfärbung viel dunkler rötlichbraun als sonst bei dieser Gattung, als Zeichnung fast nur ein noch dunklerer Ring im oberen Eidrittel. — 3. *H. a. oberholseri.* 6 Eier von Taiwan aus der Sammlung Seebohm sind sehr schwach gezeichnet. — k = 1,35.

Hypothymis azurea javana. Hier kommt auch mehr braune Zeichnung vor. Vier besonders im Helligkeitsgrad verschiedene Typen werden bei HOOGERWERF (1949) ausführlich beschrieben und abgebildet, 1967 bei HELLEBREKERS & HOOGERWERF die Beschreibungen noch einmal zusammengefaßt. Außer dem normalen Typ gibt es demnach Eier, die gewisse Ähnlichkeiten mit *Parus major, Eumyias indigo* und *Cyornis banyumas* aufweisen. — k = 1,34.

Hypothymis puella puella. Nach COOMANS DE RUITER etwas glänzend, blaß rahmweiß mit sparsamen, rotbraunen Flecken und Stippen, besonders am stumpfen Ende. Manchmal an Kohlmeiseneier (*Parus major*) erinnernd. — k = 1,40.

Terpsiphone. Allgemeines unten bei *T. paradisi paradisi.* — k = 1,27 (zweimal), 1,31—1,40, je einmal 1,43 und 1,44.

MAX SCHÖNWETTER

HANDBUCH DER OOLOGIE

HERAUSGEGEBEN UND ERGÄNZT VON
Prof. Dr. WILHELM MEISE
Zoologisches Institut und Zoologisches Museum Hamburg

Lieferung 26



AKADEMIE-VERLAG · BERLIN
1977

26. Lieferung

Seite 771—836

INHALTSVERZEICHNIS FÜR DIE LIEFERUNG 26

Nachträge zu Band II „Handbuch der Oologie" 825

Erschienen im Akademie-Verlag, 108 Berlin, Leipziger Straße 3—4

Lizenznummer: 202 · 100/566/77
Satz und Druck: VEB Druckhaus „Maxim Gorki", 74 Altenburg
Bestellnummer: 762 417 9 (3037/26) · LSV 1365
Printed in GDR
DDR 9,50 M

Terpsiphone corvina. Fraser (Ibis 144, S. 400, 1972) hat Maße eines Eies, aber keine Beschreibung gegeben. — k = 1,43.

Terpsiphone rufiventer bedfordi. Trotz PRIGOGINES beachtlicher Feststellung (Ann. Mus. Afr. Centr. 8° Zool. 185, S. 201, 1971), der die blaugrau- und die rotbäuchigen (*T. r. ignea* Rchw.) Tiere meist in reinen Paaren brütend fand, soll *bedfordi* hier unter *rufiventer* bleiben. Eier hell gelbbräunlich mit kleinen rötlichbraunen Flecken vor allem in einem Band um den stumpfen Pol. — k = 1,36.

Terpsiphone rufocinerea batesi. Wie *T. paradisi.* (Taf. 10, Fig. 10.)

Terpsiphone viridis ungujaensis. Es lagen zwei erheblich verschiedene Gelege im Zool. Museum Berlin vor. Das von GROTE bei Mikindani gesammelte entspricht in jeder Beziehung dem Durchschnitt der übrigen Arten dieser Gattung, hat also auf leicht rosa getöntem Grund nach oben hin dichtere bräunliche und einige violette Fleckchen; Maße 17,5—20,0×14,0 mm. G = 1,93 g. — k = 1,34. — Dagegen zeigt das andere, von SCHUSTER (Journ. f. Orn. 74, S. 713, 1926) am mittleren Rufiji erbeutete nur wenige siena Punkte am oberen Pol auf rahmgelbem Grund ohne Spur eines rötlichen Tones. Maße nur D_3 = 16,2×12,9 = 0,063 g. G = 1,40 g. (1[illegible]8—16,8×12,7—13,1). — k = 1,26. — Der große Gegensatz in Aussehen und Größe möchte auf einen Irrtum schließen lassen, der jedoch bei der bekannten Sorgfalt der beiden erfahrenen Forscher ausgeschlossen erscheint. Die fast einfarbig rahmgelben kleinen Eier stellen daher wohl einen Ausnahmefall dar.

Terpsiphone bourbonnensis desolata. Das einzige Ei im Britischen Museum ist breitoval und glanzlos (k = 1,32). Es hat fast nur am oberen Ende lilarote und lilagraue Blattern auf rahmfarbenem Grund. Die Abbildung zeigt aber auf der oberen Eihälfte unregelmäßig verteilte kleine und größere umberbraune Flecke.

Terpsiphone paradisi paradisi (= *Tchitrea*). Gleicher, gut kenntlicher Charakter bei allen Arten der Gattung, soweit sie bisher bekannt geworden sind. Gesamteindruck schön rahmfarben mit hauptsächlich im oberen Drittel stehenden, feinen rotbräunlichen, mehr oder weniger dichten Fleckchen oder Punkten, die jedoch trotz erheblicher Zusammendrängung nur selten einen ausgesprochenen Kranz bilden. Die bald glänzende, bald matte Schale hat meist die gewöhnliche, nicht stark zugespitzte Eigestalt und scheint blaßgelblichweiß durch. Die nur wenig verschiedenen Tönungen des Grundes sind rahmweiß, elfenbeingelb bis blaß lachsrötlichgelb, auch, wenn frisch, leicht rosa gehaucht. Hell und dunkel rostbraun, leuchtend kastanienbraun, schokoladenfarbig und ganz verloschen lila zeigen sich die vorwiegend kleinen Tüpfel, auch tief purpurbraun, wenn Ober- und Unterflecke sich überdecken. Bei der weniger häufigen, mehr gleichmäßigen Verteilung der Flecke handelt es sich meist um feine, scharfe, dunkle Punkte, die aber auch am Pol in geringer Zahl die einzige Zeichnung darstellen können. Manchmal sieht man nur verwischte rotbraune kleine Fleckchen ohne Unterflecke, wogegen andere Stücke daneben gröbere matte Blattern von mehr braunrötlicher und rötlichgrauer Färbung aufweisen, gelegentlich auch in größerer Ausdehnung und Dichte. Kappen aus kleinen, dunklen Flecken kommen häufig vor. — k = 1,34.

Terpsiphone cinnamomea unirufa und *cinnamomea* (= *Zeocephus*). Gewöhnliche Eigestalt (k = 1,35), mäßiger Glanz, üblicher *Terpsiphone*-Charakter. Auf reinweißem bis zart lachsfarben gehauchtem Grund besonders oben hellbraune bis kastanienrote und unauffällige lilagraue Fleckchen und Blattern geringer Größe, meist in Kranzform, aber nicht sehr dicht.

Terpsiphone cyanescens (= *Zeocephus*). Ähnlich den vorigen Eiern. Nehrkorns Stücke haben auf warm rahmfarbenem Grund spärliche, unregelmäßig verteilte, sienabraune Punkte. Wegen der fehlenden Kranzbildung ist der *Terpsiphone*-Typ hier weniger ausgeprägt. — k = 1,32.

Falcunculus frontatus frontatus, whitei und *leucogaster*. Unähnlich allen anderen Eiern der jetzt beginnenden Unterfamilie Pachycephalinae. Kalkweiß mit losen Punkten und zarten Fleckchen hauptsächlich am stumpfen Ende, in Umber, Dunkelsepia und Lavendelgrau. Nur zuweilen einzelne mittelgroße Flecke dazwischen. Ähnliche Eier nur bei *Serilophus* (Eurylaimidae), die jedoch größer und glänzender sind. Mäßig bis stärker zugespitzt oval (k = 1,40—1,43) und von geringem Glanz der glatten, kalkweißen Schale. Durchscheinende Farbe weiß. (Taf. 10, Fig. 11.)

Oreoica gutturalis gutturalis und *pallescens*. An Eier von *Oriolus oriolus* erinnernd, jedoch viel weniger glänzend, manchmal ganz matt, kalkweiß und oft von mehr breitovaler Gestalt (k = 1,36). Mittelgroße, meist rundliche Flecke von zuweilen tief sepiabrauner, meist aber schwarzer Färbung nebst einigen grauen stehen mäßig dicht am stumpfen Ende, kleinere und Punkte lockerer verteilt auch sonst überall. Gelegentlich statt der Blattern gewundene Schnörkel oder kurze, dicke Strichel. Von dem blauen Ton in der weißen Grundfärbung, wie ihn Campbell erwähnt, aber reinweiß abbildet, war in keiner von mir besuchten Sammlung etwas zu sehen. Nach North kommt aber selbst tief hellblauer Grund vor mit seltsam zusammengelaufener Fleckung, die er mit der bei *Rostratula benghalensis australis* vergleichbar findet, wenngleich sie bei *Oreoica* nicht so dicht und natürlich auch zarter ist. Indessen wird dies nur eine seltenere Varietät sein; denn alle mir bekannten Stücke tragen, wie gesagt, oben etwas dichtere *Oriolus*-Zeichnung auf weißlichem Grund. Der bläuliche Ton ist wahrscheinlich ausgebleicht. Die Abbildung im Cat. Brit. Mus. (hellblaugrün mit grünlich schwarzen und einzelnen lilagrauen Blattern) gibt eine wohl ganz ungewöhnliche Vorstellung. Innenfarbe weiß. (Taf. 10, Fig. 12.)

Pachycare flavogrisea subpallida. Die Schale ist nach Frith (Emu 71, S. 164, 1971) glänzend. Ihre nelkenrötliche Oberfläche wird durch die dichte Zeichnung fast ganz verdeckt, die aus feinen Punkten, Flatschen und Schmierflecken in rostbraunen, kastanienbraunen und purpurnen Tönen besteht. — k = 1,40.

Pachycephala. Eine artenreiche Gattung mit größten Gegensätzen im Aussehen ihrer Eier, weshalb sich der Oologe des Eindrucks nicht erwehren kann, daß hier Vögel zusammengestellt sind, die vielleicht nicht zusammengehören. Nach der Grundfärbung lassen sich wenigstens sieben Gruppen unterscheiden, in denen abweichende Zeichnungen weitere Unähnlichkeiten erzeugen.

1. Grundfärbung weiß oder fast so, Zeichnung wie bei *Lanius, Pitta, Colluricincla* und *Hirundo rustica*. So bei *P. rufinucha, P. inornata gilbertii, P. grisola homeyeri, P. simplex peninsulae, P. pectoralis pectoralis, P. p. kandavensis, P. schlegelii obscurior*.

2. Grundfärbung rahmgelb bis hellbräunlich, Zeichnung bräunlich, schiefergrau (oft im Kranz), ähnlich wie bei *Lanius collurio* und *Rhipidura*. So bei *P. olivacea, P. rufogularis, P. i. inornata* und *gilbertii, P. grisola butaloides, P. soror klossi, P. simplex simplex, P. pectoralis obiensis, P. p. occidentalis, P. p. glaucura, P. p. pectoralis, P. p. xanthoprocta, P. p. melanura, P. p. spinicauda, P. p. dahli, P. p. chlorura, P. p. kandavensis, P. flavifrons, P. l. lanioides*.

3. Grundfärbung bräunlichlachsrot bis fleischfarben. Gesamteindruck wegen graubläulicher und hellrostbrauner Flecken am stumpfen Ende oder in einem Kranz wie bei hellen Meliphagiden-Eiern. So bei *P. hyperythra reichenowi, P. ph. philippinensis, P. pectoralis cucullata*.

4. Grundfärbung rosagrau wie bei manchen *Malaconotus blanchoti*. So bei *P. pectoralis rosseliana* und mit Rosagrund bei ? *P. soror klossi*.

5. Grundfärbung olivgelbbraun wie bei *Limosa, Xema, Chalcites lucidus plagosus*. So bei *P. rufiventris falcata, P. r. rufiventris, P. r. xanthetraea*. Fleckung oft ebensowenig hervortretend wie bei den Vergleichsarten.

6. Grundfärbung dunkel kaffeebraun mit rötlichem Hauch und mit noch dunkleren Flecken, wie bei *Menura*, bei der *Horeites*-Gruppe in *Cettia, Pycnoptilus, Arachnothera magna*. So bei *?P. pectoralis torquata*.

7. Grundfärbung blaß blaugrün, mit schwarzem Fleckenkranz. So bei *P. pectoralis melanops*.

Pachycephala rufinucha niveifrons. Nach Loke Wan Tho (1958, S. 103) weiß mit schwarzen Flecken und schwächeren grauen Unterflecken gesprenkelt.

Pachycephala rufinucha gambliei. Nach Harrison (Emu 71, S. 85f., 1971) ziemlich glänzend und auf weißem Grund mit kleinen schwarzen und grauen Spritzern und Punkten gezeichnet, die meist am stumpfen Ende stehen. k = 1,42.

Pachycephala olivacea olivacea (und *macphersiana?*). Blaß gelblichweiß, zuweilen mit etwas mehr grauem oder braunem Hauch. Feine Punkte und zarte Fleckchen, hell und dunkel olivbraun und blaugrau, stehen fast nur im oberen Drittel des ziemlich stark zugespitzten Eies. Bei meinem Exemplar sind die Unterflecke gröber und zahlreicher als die Oberflecke. Es scheint gelblichweiß durch und besitzt keinen Glanz. — k = 1,43.

Pachycephala rufogularis. Nach Ramsay (Proc. Linn. Soc. New South Wales 2, S. 181, 1879, aus Mathews Bd. 8, 1920, S. 247) steinfarben oder hell lehmbräunlich, Fleckung dunkelbraun oder umberbraun und, besonders am stumpfen Pol, lavendelfarben, dort meist in einem Kranz geordnet. — k = 1,27.

Pachycephala inornata inornata und *gilbertii*. Weiß oder gelblichweiß bis blaß gelbbraun mit meist abgerundeten, nicht großen, oft scharf markierten olivbraunen, schwarzbraunen und lila- oder blaugrauen Flecken als Zone oder auch gleich-

mäßiger und dann wenig dicht verteilt. Ähnlich wie bei großen, gut gezeichneten Eiern von *Artamus cyanopterus*. Infolge der dunklen, stark hervortretenden Zeichnung eher an *Lanius nubicus* als an bräunlichgelbe Stücke von *Lanius collurio* erinnernd. Es gibt ähnliche bei *Tyrannus melancholicus*. — k = 1,35. (Taf. 10, Fig. 13.)

Pachycephala grisola grisola (= *Hyloterpe cinerea*). Gattungsname bei Baker *Muscitrea*, bei Blyth *Tephrodornis*. Eier warm rahmfarben bis hellgelbbraun, bei Andamanen-Stücken auch einmal weiß, mit sehr scharf abgesetzten, kleinen schwärzlicholivbraunen und violettgrauen Flecken, die manchmal nur als locker verteilte Punkte am oberen Drittel eine Zone bilden. Besonders glatt und erheblich glänzend. Innenfarbe gelblichweiß. Schlank- bis spitzoval (k = 1,35).

Pachycephala grisola butaloides. Glatt mit mehr oder weniger Glanz. Grund olivrahmfarben, blaß rahmfarben oder fast rein weiß. Nach Hellebrekers & Hoogerwerf (1967) mit unregelmäßigen Punkten und groben Spritzern bedeckt, die meist oliv- oder braunschwarz sind. Darunter eine sehr auffällige hell- oder dunkelgraue Wölkung. Fast die ganze Zeichnung ist am stumpfen Ende konzentriert. Wenn die Flecke etwas verschwommen sind, erinnern die Eier an *Terpsiphone paradisi*-Eier. Ost- und westjavanische sind gleich variabel, erstere aber größer. Dies widerspricht den Maßen Kuschels (1895), der für den Westen 21 bis 25 mm, gegen 20,9—25,8 mm Länge bei den genannten Autoren (die 17 Eier vom W mit 19,6—23,0 anführen) für O-Java, angibt. — k = 1,38.

Pachycephala grisola homeyeri. Das von Platen gesammelte Ei in der Nehrkorn-Sammlung erinnert an *Hirundo rustica* durch weißen Grund mit hellbraunen und violetten Punktflecken, die sich weit, aber lose über die Oberfläche verbreiten und nur am oberen Viertel dichter stehen. — k = 1,46.

Pachycephala hyperythra reichenowi. Lange Zeit waren nur Nehrkorns Exemplare bekannt. Fleischfarben mit markierten graubläulichen und hellrostbraunen Flecken, die am stumpfen Ende gedrängt oder als Kranz stehen. An helle Meliphagiden-Eier anklingend. Zwei neuerdings von Frith (Bull. Brit. Orn. Club 91, S. 48, 1971) beschriebene Gelege haben den eben erwähnten Fleckenkranz, aber aus dunkelbraunen und dunkelgrauen Flecken, dazu einige dunkelbraune Zeichnungen anderswo. Bei einem Gelege ist der Grund etwas heller. — k = 1,33.

Pachycephala philippinensis philippinensis (= *Hyloterpe*). Das Ei im Britischen Museum ähnelt einem *Lanius collurio*-Ei mit blaß orangebräunlichem Grund und hell- bis dunkelkastanienbraunen neben blaugrauen Flecken mäßiger Größe am oberen Drittel, wo auch die glänzende Grundfärbung dunkler getönt erscheint. Die Abbildung im Cat. Brit. Mus. zeigt die Zeichnung verloschener, als es die Beschreibung vermuten läßt. Gesamteindruck sehr ähnlich wie bei *P. pectoralis cucullata*. — k = 1,32.

Pachycephala soror klossi. Von den beiden Eiern im Museum Berlin, die Mayr sammelte, zeigt das eine auf rosafarbenem Grund rötlich hellbraune und purpurgraue Flecke, das andere auf blaßbräunlichem dunkelgraubraune und graue Zeichnungen. In beiden Fällen sind die Tüpfel unregelmäßig geformt und ziem-

lich gleichmäßig verteilt, lassen aber viel Grund zwischen sich frei. Das erste ist in jeder Hinsicht ähnlich den von Wahnes am Sattelberg gesammelten Eiern des Meliphagiden *Melilestes m. megarhynchus*, wofür ich es halten würde, hätte nicht die Gattung *Pachycephala* so viele verschiedene Eifärbungen, insbesondere auch rötliche Töne bei *P. hyperythra reichenowi*. Das zweite klingt mehr an *Colluricincla megarhyncha* an. Aber für das nur 26 g wiegende *P. soror klossi*-Weibchen erscheinen jene beiden Eier zu groß, würden sie doch ein unwahrscheinlich hohes relatives Eigewicht von 15,6% ergeben. Wenn es wirklich *Pachycephala*-Eier sind, würde ich eher auf die erheblich größere *P. rufinucha lochmia* Mayr schließen, von welcher der Forscher in derselben Gegend und zur selben Zeit Bälge erbeutete (Junzaing, NO-Neuguinea, Januar 1929). Bei 38 g Weibchengewicht nach Mayr ergäbe sich dann für *lochmia* das relative Eigewicht zu 10,6%. Eier von *lochmia* sind aber noch nicht bekannt. — k = 1,34. (Die folgenden *soror bartoni*-Eier sind noch größer, was für Mayrs Bestimmung spricht, zumal Eier anderer *rufinucha*-Rassen weißen Grund haben und *Hirundo rustica* ähneln. Hrsg.)

Pachycephala soror bartoni. Nach Harrison & Frith (Emu 70, S. 176, 1970) sind die beiden Gelege, die in kleinen Napfnestern gefunden wurden, glänzend und rahmfarben mit mehr oder weniger Rottönung, in einem breiten Band um den stumpfen Pol grob dunkelbraun und purpurgrau gefleckt und an anderen Stellen nur dunkelbraun geflatscht sowie fein purpurgrau gefleckt. — k = 1,39.

Pachycephala simplex simplex. Nach Le Souëf (Emu 2, S. 90, 1902) blaß gelblichbraun mit dunkelbraunen, am stumpfen Ende gehäuften Ober- und zahlreichen lila Unterflecken. — k = 1,45.

Pachycephala simplex peninsulae. Eier nach H. L. White (Emu 16, S. 163, 1917) weiß, überall gut gefleckt, besonders am stumpfen Ende, in dunkel und hell umber sowie purpurgrauen Tönen. — k = 1,31.

Pachycephala pectoralis. Die rassenreichste Art im Vogelreich ist oologisch noch nicht gut genug bekannt, um die geographische Variation abschließend beurteilen zu können. Hier sei nur auf die auffälligen, zum Teil dunkelgrundigen und anscheinend häufiger mit einem Äquator- oder wenig weiter oberhalb befindlichen Gürtel versehenen Eier der östlichen Inselrassen hingewiesen sowie auf deren erstaunliche Größe gegenüber den Westformen, der keine Größensteigerung der Vögel entspricht. Die Eier der festländischen Rassen Australiens sind mit 23,5 × 17,0 mm und 3,59 g Frischvollgewicht gegenüber den Eiern von den Neuen Hebriden, Fidschi Inseln, Tonga Inseln und (?) den Salomonen mit D_{15} = 26,2 × 18,9 mm und G = 5,09 g um 29,5% leichter. In Australien besteht das Gelege aus 2—3 Eiern, auf den östlichen Inseln wohl aus einem. Hrsg.

Pachycephala pectoralis javana. Nach Hoogerwerf (in Hellebrekers & Hoogerwerf, Zool. Verhandel. 88, S. 136, 1967) ähnlich *P. grisola butaloides* (er sagt *vandepolli* Finsch), rahmfarben, nicht dicht und fast nur am stumpfen Ende in einem breiten Ring oliv- oder braunschwarz unregelmäßig gepunktet und gefrickelt, dazwischen mit einigen helleren Zeichnungen. Sehr auffällig wirken grobe aschgraue Wölkungen als Unterflecke, die ziemlich gut abgehoben und zahlreicher als die Oberflecke sind. — k = 1,35.

Pachycephala pectoralis obiensis. NEHRKORNS Exemplare tragen auf geblichweißem bis fleischfarbenem Grund sehr markierte graublaue und schwarzbraune, einzeln stehende, meist runde Flecke. Mein trübweißgrundiges Stück ähnelt einem kleinen von *Colluricincla* mit locker und hauptsächlich am stumpfen Ende stehenden, abgerundeten Blattern ziemlicher Größe, sonst nur vereinzelten kleinen Punkten und Flecken von hell und dunkel olivbrauner und hell und dunkel grauer Farbe. Weiß durchscheinend. Die Schale ist relativ dick. — k = 1,35.

Pachycephala pectoralis, occidentalis, fuliginosa, glaucura und *youngi.* Wie die Nominatform. k = 1,41 (bei *fuliginosa*), 1,40 (bei *glaucura,* die nach MATHEWS Bd. 8, 1920, zu größeren Eiern neigt).

Pachycephala pectoralis pectoralis. Die Eier klingen an blaßbräunliche, kräftig und dunkel gezeichnete von *Lanius collurio* und *L. nubicus* an und tragen wie diese vorwiegend einen Fleckenkranz am oberen Drittel. Grundfärbung gelblichweiß bis hellgelbbräunlich. Auch MATHEWS und CAYLEY beschreiben die Eier ganz ähnlich als steinfarbig oder weiß mit umberbrauner Spritzerzone am stumpfen Ende. Zuweilen fleischfarbener Hauch mit rötlichbraunen, purpurnen und schiefergrauen Flecken, dann an einige Meliphagiden erinnernd. Die dicht zusammenstehenden Flecke sind umberfarbig oder dunkler braun, die Unterflecke oft ganz verloschen grau, violett, auch schwarzgrau, alle nur mittelgroß und kleiner, teils Blattern, teils mehr Frickel. In diesem Rahmen ziemlich abändernd. — k = 1,36.

Pachycephala pectoralis xanthoprocta. Warm rahmfarben bis blaß bräunlich mit lockerem Kranz von dunkel umber und hell sepiabraunen neben blaugrauen Flecken, Blattern und Punkten, manchen *P. p. pectoralis* ähnlich. Das Stück im Britischen Museum ähnelt einem gelbgrundigen, am oberen Ende grob und dicht gelbbraun gefleckten von *Lanius excubitor* ohne grauen Ton in dieser Zeichnung, abgesehen von den unauffälligen Unterflecken. — Nach NEHRKORN wie *P. rufiventris falcata,* was aber wohl nur für besonders helle und grob gezeichnete Eier dieser Art gilt oder für dunkle und zart gefleckte von *xanthoprocta,* die überdies größer sind. — k = 1,38.

Pachycephala pectoralis melanura (und *hilli*?). Gelblichweiß bis blaß gelbbraun. Vorwiegend am dickeren Ende gut ausgeprägte mittelgroße und kleinere Flecke, die kastanienbraun, dunkel olivbraun, umber und lilagrau, zuweilen längs oder quer gerichtet, zum Teil verwischt, alle wenig dicht sind. Glanz gering. Ähnlich *P. p. dahli* gefärbt. Manchmal rotbraune, dichte Flecke am oberen Ende. k = 1,32. (Taf. 10, Fig. 14.)

Pachycephala pectoralis (*violetae*? und) *spinicauda.* Steinfarbig oder gelblichbraun, die umberfarbene und dunkelbraune Zeichnung mehr oder weniger kranzförmig am stumpfen Ende. — k = 1,35.

Pachycephala pectoralis dahli. Rahmfarben, graugelb oder sandbräunlich mit oliv- oder schwarzbraunen Ober- und grauen bis violettgrauen Unterflecken, die meist am stumpfen Ende dichter stehen und gewöhnlich deutlich begrenzt sind. k = 1,28.

Pachycephala pectoralis rosseliana. Sehr breitoval, sich der Kugel nähernd (k = 1,23). Graurosa mit unregelmäßig verteilten, umberbraunen und dunkel lavendelgrauen, meist mittelgroßen Blattern, die ziemlich locker stehen.

Pachycephala pectoralis cucullata. Ähnlich lebhaft rötlichbraunen Eiern von *Lanius collurio* mit losem Kranz hauptsächlich mittelgroßer, tief purpurbraunroter Blattern und dunkellilagrauer, nicht sehr hervortretender Unterflecken. Stark glänzend. Infolge des oft lachsfarbenen Grundes an den Farbton vieler Meliphagidae erinnernd. Auch die *Urolestes*-Eier sind ähnlich, aber von mehr gelbbraunem Gesamtton. — k = 1,31.

Pachycephala pectoralis kandavensis. Reinweiß [dies wohl statt gelblichweiß, wie NEHRKORN (Journ. f. Orn. 27, S. 400f., 1879) vor dem Ausbleichen von dem Stück sagt] bis blaß bräunlich oder rahmfarben mit nicht sehr dichten, aber scharf abgesetzten, meist rundlichen Flecken vorwiegend dunkelbrauner bis schwärzlicher Färbung neben einigen grauen. Ähnlich *Pitangus s. suphuratus.* [Ein Ei im Zoologischen Museum Hamburg, das TIMMERMANN (Beitr. Fortpfl. biol. Vögel 7, S. 140, 1931) für falsch bestimmt hält, kann auch nur aus Kandavu gestammt haben, woher das Museum Godeffroy alle seine „*P. vitiensis*"-Eier erhielt. Es war hellbraun und von einem Kranz spärlicher dunkelbrauner Tupfen in der Äquatorzone umgeben, was im Zusammenhang mit Ringen um 7 Eier der beiden folgenden Rassen die Bestimmung als richtig erscheinen läßt. Ein Stück mit einer 1 cm breiten Bauchbinde ist auch in der Sammlung Nehrkorns. Hrsg.] — k= 1,36.

Pachycephala pectoralis melanops. Als „*P. jacquinoti*" beschreibt LAYARD (Proc. Zool. Soc. London 1876, S. 146) ein Ei von Vavau (Tonga Inseln) als blaß blaut grün mit dichtem Kranz großer schwarzer Flecke am stumpfen Ende. Gestreckoval (k = 1,56!). Abgesehen von der Grundfärbung, unterstützt dieses Ei durch Gestalt und Zeichnungscharakter die Vermutung der Zugehörigkeit des unter *P. p. graeffii* unten beschriebenen großen Eies von Viti Levu.

Pachycephala pectoralis torquata. Blaugrünen Grund hatte ein Taviuni-Ei in Hamburg, das in Größe und Fleckung dem Londoner *graeffii* glich. — k = 1,44.

Pachycephala pectoralis graeffii (*optata, torquata*?). Je ein unsicher bestimmtes Ei im Britischen Museum und in dem zu Hamburg gesehen, danach stark von allen anderen der Gattung abweichend, aber hoch interessant. Das in London von Viti Levu (das aber LAYARD für *P. torquata* von Taviuni hielt) ist fast einfarbig sehr dunkel rötlich schokoladenbraun bis kaffeebraun, nach oben dunkler werdend, mit einem Band dichter schwärzlicher Flecke im oberen Drittel des langgestreckt zugespitzten Eies (k = 1,46), stark glänzend. Der Ring läuft an den Rändern in die Grundfärbung aus. Im Gesamteindruck an *Arachnothera magna* erinnernd, bei der jedoch kein Kranz vorkommt, auch keine so starke Zuspitzung.

Das ganz ebenso auffallende, oben schon bei *P. p. melanops* erwähnte, große Ei [32,9×20,5 = 0,440 g mit k = 1,60 (!) und G = 7,0 g] im Hamburger Museum gehört möglicherweise hierher. Godeffroys Sammler fanden es auf Viti Levu. Im Katalog des Hamburger Museums ist es als „*Cacomantis*" [*pyrrophanes*] „*simus*" (Peale) registriert, aber schon 1879 von NEHRKORN (Journ. f. Orn. 27, S. 394)

nicht dieser Art, sondern (ebenfalls irrig) wie 1931 von G. Timmermann (Beitr. Fortpfl. biol. Vögel 7, S. 107) *Urodynamis taitensis* zugeschrieben worden, übrigens mit ungenauer Längenangabe (35 statt 32,9 mm). Eins der interessantesten Eier, die ich kenne. Grundfärbung olivbraun, ähnlich wie bei dunklen *Hydrophasianus*, aber mit einem ganz schwachen rötlichen Hauch und fast schwarzem, dichtem, grobfleckigem Band im oberen Eidrittel, mit auslaufenden Rändern. Höchst glänzend, spitz langoval gestreckt.

Pachycephala flavifrons. Ähnlich *P. p. kandavensis* weiß bis gelblichweiß mit größeren und kleinen schwärzlichen und dunkelgrauen Flecken am breiten Ende. Langgestreckt (k = 1,60).

Pachycephala schlegelii obscurior. Von Weiske gesammelte Eier im Britischen Museum, die kürzlich auch von Frith (Bull. Brit. Orn. Club 91, S. 164 f., 1971) beschrieben wurden, haben auf reinweißem Grund im oberen Polgebiet tiefschwarze und dunkelgraue, nicht sehr große und kleine, rundliche und unregelmäßig geformte Flecke, im übrigen nur vereinzelte schwarze Punkte. Manche *Pitta*-Eier sind ähnlich, abgesehen von deren mehr kugeliger Gestalt; bei *P. schl. obscurior* ist dagegen das Ei deutlich, wenngleich nicht stark, zugespitzt. — k = 1,33.

Pachycephala rufiventris falcata, dulcior, rufiventris und *xanthetraea.* Diese Eier stellen einen sehr eigenartigen Typ dar, dessen bronzefarbener Gesamteindruck dem bei *Limosa* und *Xema sabini* nahekommt. Schwach bis stark glänzender, trübolivgrünlichbrauner oder mehr olivgelbbrauner Grund, heller oder dunkler, teils überall, teils mehr nach dem breiteren Ende hin mäßig dicht mit fast nur kleinen Punktflecken von dunkelolivbraunen oder heller umberfarbenen und schwärzlichgraubraunen Tönen besetzt. Manche heben sich scharf ab, andere sind ganz verloschen und können auch zu einer dunkleren Zone oder zu fahlen Schatten verwässert erscheinen. Grünlichgelb durchscheinend. Zartes, feingrießiges Korn. — k = 1,32, 1,37, 1,33 bzw. 1,37. (Taf. 10, Fig. 15.)

Pachycephala lanioides lanioides. Nach North, Cayley und Mathews (Bd. 8, S. 257, 1920) Grund steinfarben oder gelbbraun bis gelblicholiv, glänzend. Fast nur am stumpfen Ende eine verloschene Zone feiner umberbrauner oder holzbrauner und lavendelgrauer Frickel und Fleckchen. Gestalt mäßig verjüngt (k = 1,40).

Colluricincla megarhyncha megarhyncha (= *Myiolestes*). Die Eier dieser früher (fälschlich) *Pinarolestes* und (aber synonym) *Myiolestes* genannten Art weichen zum Teil erheblich von denen der immer zu dieser Gattung gerechneten Arten *C. boweri, C. harmonica* und *C. woodwardi* ab. Zur Nominatrasse zu stellen sind wohl nur die vier von Ogilvie-Grant (Ibis 1915, Jubil. Suppl., S. 99) beschriebenen Eier aus W-Neuguinea und Nehrkorns Exemplar von Salawati. Hinsichtlich der ersten wird dort gesagt: sehr breit oval (23×19 und 22×18 mm, also k = 1,22), am einen Ende verjüngt, gelblichweiß, ziemlich dicht gefleckt und gepunktet mit Gelblichbraun und Grau über das ganze Ei, aber am breiteren Ende dichter. Zwei weitere Eier sind anders, eins von ziemlich langer, zugespitztovaler Form, das andere weniger länglich (27,5×19,5 und 26×20 mm, also k = 1,41 bzw.

1,30). Glatt, glänzend, gelblichweiß bis rahmweiß mit ausgeprägten kleinen Blattern und Spritzern in Umberbraun und Lilagrau über die ganze Schale, dichter am oberen Ende, wo bei einem der beiden Stücke eine ziemlich ausgeprägte Zone entstanden ist.

Colluricincla megarhyncha palmeri. Grund nach Rand (Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. 79, S. 343, 1942) nelkenrötlich, über und über, besonders am stumpfen Pol, flatschig und feiner mit erdbraunen Ober- und grauen Unterflecken bedeckt. — k = 1,36.

Colluricincla megarhyncha despecta. Nach Harrison (Emu 71, S. 86, 1971) sind die Eier glänzend weiß und fein dunkelbraun, schwarz sowie grau gefleckt, vor allem in einem Kranz am stumpfen Ende. — k = 1,53.

Colluricincla megarhyncha madaraszi. Auch diese von Wahnes am Sattelberg und von Mayr bei Junzaing (NO-Neuguinea) gesammelten Eier zeigen einen gänzlich abweichenden Typ gegenüber dem anderer *Colluricincla*: keinen weißen Grund, keinen nennenswerten Glanz, keine rundlichen oder sonst sich scharf abhebenden Flecke. Der Gegensatz ist vergleichsweise wie beim Ei des Pirols (*Oriolus oriolus*) zu dem des Raubwürgers (*Lanius excubitor*). Die Stücke in Nehrkorns Sammlung und in der meinen zeugen in vier Haupttypen von starkem Variieren in der Färbung und in der Zeichnung, die sich über die ganze Oberfläche erstreckt. Gestalt meist mäßig kurz oval (k = 1,33). Weder bei den Prionopinae noch in einer anderen Familie finden sich ähnliche Eier.

Typ 1. Grund warm rahmfarben. Kleine und mittelgroße, lehmfarbene und blaßgraue Flecke ohne bestimmte Form stehen nicht sehr dicht, aber überall, oben etwas dunkler und gedrängter. Hellster der vier Typen.

Typ 2. Grund lehmgelb. Fast ausschließlich Punkte und ganz kleine Stippen von hell- bis mitteldunkel olivbrauner und gelbgrauer Färbung, überall ganz gleichmäßig locker verteilt. Die etwas größeren, blaßgrauen Unterflecke stehen hauptsächlich im oberen Polbereich. Gesamteindruck hell olivbräunlichgelb mit unbedeutender Zeichnung.

Typ 3. Grund hell rosabraun. Mittelgroße und kleine, etwas verwischte, nicht runde, kastanienbraune bis rostigrotbraune Flecke überall ziemlich dicht, besonders am stumpfen Ende, wo sie zum Teil gröber sind und manchmal einen lockeren Kranz bilden. Die kaum sichtbaren hell lilagrauen Unterflecke werden fast völlig übertönt. Gesamteindruck rostig rotbraun gewölkt. Dunkelster der vier Typen.

Typ 4. Grund rosagrau. Sehr dicht marmoriert durch kleine, hell und dunkler nußbraune und lilagraue Längsspritzer und verwischte Flecke, die oben teilweise zusammenfließen und sich auch sonst überdecken, von jeder Farbe etwa gleichviele und gleichmäßig verteilte. Gesamteindruck verloschen lilabraungrau.

Obwohl nicht ganz glatt, ist das Korn doch recht zart, als feine Granulation nur unter der Lupe zu erkennen. Neben sehr undeutlichen Poren kann man auch tiefer ausgeprägte finden. Die durchscheinende Farbe wechselt, entsprechend der äußeren, von grünlichweiß und gelb bei den hellen bis erbsengelb und blaß rötlichbraun bei den dunklen Stücken. Ein Exemplar der Sammlung Huhn fand ich

etwas ähnlich manchen verwischt braun und grau gefleckten *Lanius*-Eiern mit blaßbraunem Grund, ein Dreiergelege in der Sammlung Behrens deutlicher als die anderen hellkastanienbraun gefleckt ohne rötlichen Ton und mit nur wenigen grauen Unterflecken auf nahezu elfenbeinfarbenem Grund, ein anderes gelbgrau mit hell olivbraunen und bleigrauen Unterflecken (Schönwetter, Orn. Mon.ber. 48, S. 117, 1940). Überdies beschreibt Nehrkorn auch weiße und rostfarbene Eier mit scharf markierten schwarzbraunen, zum Teil sehr großen Ober- und grauvioletten Unterflecken, von denen also die ersten im Gegensatz zu den vorigen Ausführungen den *Colluricincla*-Typ aufweisen, was zu Zweifeln Anlaß bieten kann.

Colluricincla megarhyncha fortis. Die von Meek gesammelten Stücke im Museum Tring haben weißlichen bis rahmfarbenen Grund mit am stumpfen Ende dichteren, dunkelbraunen und blaßgrauen Flecken ähnlich wie bei *Lanius excubitor.* Nehrkorns Exemplare sind, wie man es bei *Colluricincla* erwartet, weiß mit größeren, begrenzten, schwarzbraunen, dunkelolivbraunen und hellbraunen, ziemlich gleichmäßig verteilten Oberflecken neben grauen Unterflecken. Die Gestalt ist etwas gestreckt (k = 1,44).

Colluricincla megarhyncha trobriandi. Gleichfalls von Meek dem Tring-Museum gebracht. Weiß mit mattgelbem Hauch. Die Zeichnung besteht in einigen sehr großen, tief rötlich- bis schwärzlichbraunen Flecken und einer Anzahl lichtgrauer Flatschen. Die Gestalt ist rundlicher als bei *C. m. fortis* (k = 1,27).

Colluricincla megarhyncha (*normani?*,) *parvissima* und *gouldii.* Bei North und Campbell übereinstimmend beschrieben als perlweiß, überall gleichmäßig oder mehr am breiten Ende schwerer geblattert in Olivbraun oder Umberbraun und Schiefergrau, glänzend, also vom Typ der *C. harmonica.* Laut Cat. Brit. Mus. daneben auch rötlichbraune Flecke. Ähnlich *M. megarhyncha megarhyncha*, nur meist kleiner. — k = 1,32 bzw. 1,35.

Colluricincla megarhyncha rufigaster. Nach Nehrkorn rötlich getönten *C. parvula* nahestehend, manchmal aber auch weißer Grund und dichtere Zeichnung. Laut Cat. Brit. Mus. ähnlich *C. m. gouldii*, weiß mit mäßig großen, sehr tief umberbraunen und schiefergrauen Flecken. North und Campbell: schön perlweiß oder warmweiß, überall dunkel olivbraun und blaß schiefergrau gefleckt, dichter am oberen Ende, dort zu Kranz oder Kappe zusammenfließend. Dagegen Cayley: blaß rosaweiß, schwer gefleckt und geblattert mit rötlichbraunen und matt purpurgrauen Tönen, besonders am breiteren Ende. Die Abbildung bei Campbell hat dunkel rahmfarbigen Grund. — k = 1,28.

Colluricincla parvula parvula (und *conigravi?*). Auch widerspruchsvolle Beschreibungen (die sich wahrscheinlich auf verschiedene Arten beziehen Hrsg.), wenn es sich nicht um unwahrscheinlich starke Variation in Färbung und Zeichnungscharakter handelt. Nach North: perlweiß mit olivbraunen, schwarzbraunen und verloschen bläulichgrauen Flecken und Blattern, die nach dem dickeren Ende hin vorherrschen. Cayley berichtet von feinen Fleckchen und Spritzern hell bis dunkel olivbrauner und purpurgrauer Färbung überall und schwereren im Polgebiet des trübweißen Grundes. Dagegen aber Campbell nach Gould:

fleischfarbig getönter weißer Grund mit überall gleichmäßig verteilten kleinen Fleckchen in Rötlichorange und Umberbraun, dazwischen verloschene, bläuliche Unterflecke. Mein einziges Exemplar zeigt auf der ganzen Oberfläche völlig gleichmäßig verstreute, fast ziegelrote Punkte und kaum größere Fleckchen, die mäßig dicht, spärlich gemischt mit fast unsichtbaren lilagrauen auf glänzend weißem Grund stehen. Mäßig verjüngt oval (k = 1,35). Also ziemlich verschiedene Typen, von denen zwei Eier in der Sammlung Behrens denen von *C. h. harmonica* gleichkommen.

Sechs Eier im Britischen Museum ähneln denen der verschiedenen (folgenden) *Colluricincla*-Arten, besitzen also im wesentlichen dunkel olivbraune große Oberflecke. Diese Stücke stammen aber von Kap York und die bei Nehrkorn aus Queensland. Letztere sind rötlichweiß mit ziemlich markierten, größeren braunrötlichen und blaugrauen Flecken.

Colluricincla boweri. Die zwei oder drei Eier des Geleges sind blaßrosaweiß oder rahmfarben mit kleinen und großen, dunkel olivbraunen oder rötlichbraunen Flecken neben matt schieferfarbenen (Cayley). — k = 1,43.

Colluricincla harmonica brunnea. Teils wie die Eier der Nominatform gefärbt, teils reicher und bunter gezeichnet durch tief purpurbraune und leuchtend kastanienrote Flecke und Blattern in zwei oder drei hellen und dunklen Tönen neben blaugrauen Unterflecken auf reinweißem Grund, die Zeichnung am unteren Ende kleiner und lose verstreut, oben dichter und gröber. Die Eier nähern sich damit denen von *C. boweri.* — k = 1,42.

Colluricincla harmonica superciliosa, tachycrypta, pallescens, harmonica, halmaturina (*, anda, whitei?*) und *strigata.* Die Eier tragen, wie auch die von *C. boweri* und *C. woodwardi,* den gleichen Charakter und variieren nur im Farbton der Flecke und hinsichtlich ihrer Verteilungsweise in mäßigen Grenzen. Als Gestalt findet sich die gewöhnliche Eiform ohne scharfe Zuspitzung (k = 1,35). Die Grundfärbung ist praktisch milchweiß; denn von dem in mehreren Beschreibungen angegebenen perlweißen, rahmfarbenen oder bläulichen Hauch kann man in den Sammlungen kaum etwas sehen. Vielleicht blaßte er in den oft alten Stücken aus. Immer heben sich die meist abgerundeten, wenig dicht stehenden Flecke und Blattern scharf vom Grunde ab, in der Regel in zwei oder drei Helligkeitsgraden von entweder fahl olivbraun oder sepia bis manchmal fast schwarz neben lilagrau bis schieferfarben. Vorwiegend stehen sie oben dichter als unten, sind da auch meist nur klein, am Pol nicht selten als grobfleckige Kappe. Dabei sind die teilweise zusammenfließenden Flecke oft ziemlich groß, auch die Unterflecke, die bisweilen stark in Erscheinung treten. Über die ganze Oberfläche gleichmäßig können sowohl sehr lockere große Blattern, als auch dichtere, mit kleinen gemischte, mittelgroße Flecke verteilt sein. Statt fahlbraune und schwärzliche mehr rötliche Töne, wie sie bei *C. h. brunnea* (siehe oben) und *C. h. rufiventris* auftreten, scheinen hier nicht vorzukommen. Der Schalenglanz wechselt wie bei allen Verwandten zwischen mäßig und stark. Das Korn erscheint recht zart, ohne indessen ganz glatt zu sein. Die Poren lassen sich meist deutlich erkennen, aber oft nur als flache Grübchen. Durchscheinende Farbe gelblichweiß bis blaß grünlichgelb.

Colluricincla harmonica rufiventris. In der Regel sehr ähnlich wie bei den eben behandelten Unterarten, aber außer schweren schwärzlichbraunen Oberflecken kommen zuweilen auch rötlichgehauchte vor, und der Grund kann leicht getönt sein. Gestalt der Flecke wie bei allen übrigen Arten, ebenso die Verteilung auf der Oberfläche. — k = 1,36. (Taf. 10, Fig. 16.)

Colluricincla woodwardi woodwardi. Nach CAYLEY (aus H. L. WHITE, Emu 14, S. 58, 1914, u. MATHEWS Bd. 10, 1923, S. 302) perl- oder rahmweiß mit schwärzlichen, braunen und schiefergrauen Fleckchen und Blattern besonders am breiteren Ende, also wohl gleichfalls ähnlich *C. harmonica,* aber nach WHITE mit weniger und größeren Flecken. — k = 1,41.

Pitohui dichrous. Nach RAND & GILLARD (Handbook of New Guinea birds. London & New York, 1967, S. 437) werden 1 oder 2 Eier in ein Napfnest gelegt. Sie sind rahmfarben oder rötlich steinfarben. — k = 1,43.

Pitohui ferrugineus leucorhynchus. Wie die folgende Rasse. — k = 1,50.

Pitohui ferrugineus clarus. Auffallende, ganz eigenartige Eier infolge ihre sonst nur selten vorkommenden graurötlichen bis rosabraunen Grundes mit isoliert stehenden rundlichen, kleinen und großen, tief purpurbraunen bis fast schwarzen Blattern, die trotz heller brauner Umschattung scharf abgesetzt erscheinen. Dazwischen einige verloschen schiefergraue Unterflecke, alle am dicken Ende etwas größer und zahlreicher als auf der übrigen Oberfläche. Die Grundfarben können auch mehr ins Kupferfarbige ziehen oder weinrötlich sein, die Flecke auch weniger rund und etwas verwischt. Die Eigestalt weicht nicht viel von der Ellipse mittlerer Achsenverhältnisse ab (k = 1,50). Die im Gegensatz zur Außenfärbung hellorange bis gelb durchscheinende Schale zeigt unter der Lupe trotz erheblichen Glanzes ein gröberes Korn als bei den anderen Arten der Unterfamilie infolge vieler tiefer Grübchen und deutlicher Poren. Auch das von RAND (Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. 79, S. 343, 1942) beschriebene Ei von S-Neuguinea ist nelkenrötlich und trägt zahlreiche große erdbraune Ober- und graue Unterflecke überall, vor allem aber am stumpfen Ende. Das Ei der Nehrkorn-Sammlung aus „Deutsch-Neuguinea“ könnte einer Übergangspopulation zwischen *P. f. clarus* und *holerythrus* (Salvadori), der Japen und N-Neuguinea ostwärts bis fast zur Astrolabe-Bei bewohnt, gehören. Es mißt 34,8×24,3 = 0,63 g.

Recht ähnliche Färbung zeigen im Britischen Museum die Eier des Paradiesvogels *Manucodia jobiensis.* Dort lagen 1934 gleiche, offenbar irrtümlich, als von *Paradisaea raggiana* bezeichnete Eier.

Pitohui nigrescens schistaceus. Das einzige bekannte Ei, das durch Shaw-Mayer ins Britische Museum kam, ist nach PARKER (Emu 71, S. 86, 1971) ziemlich glänzend und tief nelkenrötlich mit etwas gelbbräunlichem Anflug. Darauf stehen zahlreiche kleine dunkelrötlichbraune und purpurne Flecke und Flatschen. Wahrscheinlich bestätigt sich nach diesem Fund laut PARKER die Bestimmung eines Eies von Aroa, das Weiske sammelte, und das blasser und weniger dicht gezeichnet ist, sowie eines zweiten Eies, vom Owen-Stanley Gebirge, das zusätzlich schwarze Flatschen in einer Zone um den stumpfen Pol zeigt und ursprünglich bei *Parotia lawesi* untergebracht war. Beide wurden einzeln in die Liste aufge-

nommen, zumal sich aus dem einzigen vorliegenden Weibchengewicht (GILLIARD & LECROY 1969, S. 62) ergibt, daß das letzte Ei ein RG von 14,5%, das vom Aroa sogar 15,4% erreicht, gegen RG = 12,5 beim ersten Ei. Immerhin, möglich ist solche Abweichung durchaus. — k = 1,47 (bzw. 1,35 bzw. 1,36).

Turnagra capensis capensis. Die Eier dieses an unsicherer Stellung hier untergebrachten Vogels ähneln Piroleiern (*Oriolus oriolus*), sind aber rundlicher und glanzlos (k = 1,34). OLIVER schildert ein Zweiergelege dieser fast ausgestorbenen Art als weiß mit kleinen und größeren hellen und dunklen braunen Flecken, die sehr verstreut stehen, aber am stumpfen Ende eine Zone bilden. Nach FALLA, SIBSON & TURBOTT (A field guide to the birds of New Zealand and outlying islands, London, 1966, S. 240) ist der Grund nelkenrötlichweiß und die Fleckung auch schwarz. Zuweilen sind am stumpfen Pol purpurne Flatschen eingemengt. Das Napfnest aus Zweigen und Moos verrät ebensowenig wie das Ei etwas über die systematische Stellung der Piopio. Sie wird oft in eine besondere Familie oder in die Familie Callaeidae gestellt und damit wie die Paradiesvögel nahe bei den Rabenartigen Vögeln untergebracht.

Das im Museum Wien dieser Art zugeschriebene, einfarbig bläulichweiße Ei, das auch ebenso durchscheint und Längsrillen zeigt (29,0 × 21,4 = 0,44 g), ist offenbar eins vom Star (*Sturnus vulgaris*), der in Neuseeland eingebürgert wurde.

	A	B	g	d	G	Rg	
1 *Melaenornis chocolatina chocolatina* (Rüpp.) (nach v. Erlanger 1905)	22,0	15,5	0,145	0,072	2,76	5,3%	S-Eritrea u. Abessinien (außer W) (= *Dioptrornis*; = *Bradornis*) (Ei von Harar)
2 *Melaenornis chocolatina nyikensis* (Shelley) 22,7×16,0–16,3 (nach Lynes 1934)	22,7	16,2	—	—	3,13	—	Gebirge in Tanganjika (außer N) u. N-Malawi (= Niassaland) (= *Dioptrornis*; = *Bradornis*)
2 *Melaenornis ardesiaca* Berlioz (nach Prigogine 1971)	~ 23,0	~ 15,0	—	—	~ 2,71	—	NO-Kongo, W-Uganda (Eier von Itombwe)
4 *Melaenornis edolioides edolioides* (Sws.) 21,9–22,3×14,6–16,0 = 0,145–0,165 g	22,2	15,2	0,155	0,078	2,68	5,8%	Vom Senegal bis W-Kamerun (Serle: Nigeria)
2 *Melaenornis edolioides lugubris* (Müller) 20,8–21,5×15,2–15,3 = 0,12–0,14 g (nach Sammlung R. Kreuger, briefl.)	21,1	15,2	0,132	0,069	2,56	5,2%	N- u. W-Abessinien, Uganda, W-Kenia, NW-Tanganjika bis Ubangi-Schari (Kreuger: 1/2 von Entebbe)
2 *Melaenornis pammelaina tropicalis* (Cab.) 22,2×15,6; 22,1×15,8 (n. de Bournonville, briefl.)	22,2	15,7	—	—	2,81	—	Kenia und Tanganjika
99 *Melaenornis pammelaina pammelaina* (Stanley), (*poliogyna* Lawson?) u. *atra* (Sundev.) 17,8–24,0×14,8–17,8 (nach Roberts 1957, 1970, James 1970, Belcher, Priest, Chubb)	21,5	15,9	—	—	2,77	—	*pammelaina:* N-Portug. O-Afrika, S-Tanganjika, S-Niassaland *poliogyna:* W-Tanganjika, N- u. Plateau von S-Rhodesien *atra:* S-Rhodesien u. S-Portug. O-Afrika südw. bis O-Kapland
80 *Sigelus silens silens* (Shaw) u. *lawsoni* (Clancey) 20,1–24,2×15,0–17,0 = 0,14–0,17 g (50 n. Roberts 1957, 15 n. James 1970)	21,4	15,9	0,155	0,081	2,75	5,8%	*silens:* Oranje Freistaat, Inneres Natal, SO-Transvaal *lawsoni:* W-Transvaal, O-Botswana, N-Kapland (= *Bradornis*, jetzt meist zu *Melaenornis*)
8 *Fraseria ocreata prosphora* Oberholser 22,4–24,0×15,7–17,0 = 0,18–0,21 g	23,8	16,7	0,20	0,092	3,55	5,6%	Liberia, Elfenbeinküste, Ghana
— *Fraseria ocreata ocreata* (Strickl.) (nach Bates)	21,0	17,0	—	—	3,15	—	S-Nigeria bis N-Kongo (Eier aus Kamerun)

	A	B	g	d	G	Rg	
1 *Bradornis semipartitus orleansi* Rothsch. (nach NEHRKORN)	20,5	14,5	—	—	2,28	—	S-Sudan (bei NEHRKORN: *Cassinia*; = *Empidornis*)
4 *Bradornis semipartitus kavirondensis* Neum. 22,5—23,0×15,0—15,5 (nach M. DURAND, Ool. Rec. 23, S. 10, 1949)	22,7	15,3	—	—	2,78	—	SO-Sudan, Uganda, W-Kenia, N-Tanganjika
1 *Bradornis pallidus modestus* Shelley (Sammlung Nehrkorn)	19,3	14,2	0,140	0,093	2,06	6,8%	Portug. Guinea ostw. bis SW-Kamerun (Ei von Togo)
11 *Bradornis pallidus nigeriae* Rchw. 17,9—20,0×13,3—14,7 (nach JOURDAIN; 7 n. SERLE 1940)	19,2	14,0	—	—	2,04	—	Gambia bis Zentral-Afrikanische Republik (Eier von N-Nigeria)
8 *Bradornis pallidus pallidus* (v. Müll.) 19,0—19,8×13,6—14,6 = 0,095—0,100 g	19,4	14,1	0,097	0,062	2,01	5,0%	S-Sudan (außer SO), W-Abessinien, NW-Uganda
1 *Bradornis pallidus subalaris* Sharpe (nach SERLE 1943)	20,0	14,9	—	—	2,31	—	O-Afrika von SO-Sudan bis S-Rhodesien, Katanga, nach W bis Kasai (bei SERLE: *suahelicus* van Som.)
7 *Bradornis pallidus murinus* Finsch & Hartl. (u. *subalaris* Sharpe?) 17,8—21,0×13,2—15,5 = 0,115—0,135 g	19,4	14,6	0,120	0,074	2,16	5,7%	N-Portug. O-Afrika, Niassaland, Kongo, Sambia, S-Rhodesien, Angola, SW-Afrika (Eier: Niassaland, S-Rhodesien)
2 *Bradornis microrhynchus* Rchw. 19,0×14,8; 19,3×15,0 (n. BELCHER 1942)	19,1	14,9	—	—	2,23	—	NO-Afrika von Abessinien u. Somalia bis Niassasee
16 *Bradornis pumilus* Sharpe 16,1—20,0×12,5—14,5 = 0,09—0,14 g (nach v. ERLANGER 1905)	18,9	13,9	0,113	0,073	1,92	5,9%	Mittel-, S- u. SW-Abessinien (bei v. ERLANGER: *B. griseus erlangeri* Rchw.) (Eier vom Gurraland)
2 *Bradornis infuscatus namaquensis* Macdonald 22,4×16,2 = 0,172 g; 23,6×16,4 = 0,182 g (nach HOESCH & NIETHAMMER 1940)	23,0	16,3	0,177	0,080	3,20	5,5%	SW-Afrika (außer NW) u. SW-Botswana (bei HOESCH & NIETHAMMER: *benguellensis* Sousa) (Eier vom Damaraland)

	A	B	g	d	G	Rg	
32 *Bradornis infuscatus seimundi* (Og.-Grant) 21,6–25,9×16,3–17,9 (nach JAMES 1970)	24,1	17,1	—	—	3,61	—	Inneres von W-Kapland von Kimberley bis Somerset East
6 *Bradornis infuscatus infuscatus* (Smith) [u. *seimundi* (Smith)?] 22,9–25,3×16,1–17,8 = 0,19–0,22 g (Sammlung Nehrkorn, CAT. BRIT. MUS.)	23,8	16,8	0,200	0,085	3,52	5,7%	W-Kapland zwischen Oliphants- u. Oranje Fluß
15 *Bradornis mariquensis vinaceus* Lawson u. *acaciae* Irwin 18,9–20,9×14,0–14,9 = 0,11–0,13 g (nach HOESCH & NIETHAMMER 1940)	20,0	14,5	0,122	0,072	2,22	5,5%	*vinaceus:* S-Damaraland, NW-Kapland *acaciae:* SW-Afrika vom Kaokoveld bis Rehoboth (bei HOESCH & NIETHAMMER: *mariquensis* Smith; jetzt z. T. zu *Melaenornis*)
50 *Bradornis mariquensis mariquensis* A. Smith 18,5–21,0×13,2–15,3 (nach ROBERTS 1957, S. 355)	19,9	14,4	—	—	2,18	—	N-Kapland, S-Betschuanaland, W-Transvaal
32 *Ochromela nigrorufa* (Jerdon) 16,8–19,2×13,0–14,5 = 0,09–0,10 g (nach BAKER; 2 Eier n. R. KREUGER, briefl.)	18,4	13,1	0,091	0,064	1,70	5,3%	SW der Halbinsel Indien (manchmal zu *Muscicapa*) (Kreuger: 1/2 von den Nilgiris)
2 *Dendrobiastes basilanica samarensis* Bourns & Worc. 18,8×13,2; 19,0×14,0 (CAT. BRIT. MUS.)	18,9	13,6	—	—	1,83	—	Inseln Samar u. Leyte (Philippinen) (auch zu *Muscicapula* u. *Muscicapa*)
14 *Dendrobiastes dumetoria dumetoria* (Wallace) 17,2–19,7×12,2–13,4 = 0,07–0,08 g (nach HOOGERWERF; HELLEBREKERS & HOOGERWERF 1967)	18,4	12,9	0,075	0,054	1,60	4,7%	Java (auch zu *Muscicapa*)

	A	B	g	d	G	Rg	
42 *Dendrobiastes hodgsonii* (Verr.) 16,2—19,2 × 13,0—14,1 = 0,09—0,10 g (nach BAKER; 2 n. R. KREUGER, briefl.)	17,8	13,4	0,094	0,065	1,65	5,7%	Nepal, Sikkim, Assam, SO-Tibet, Yünnan, Szetschwan, Burma (= *Muscicapula*; auch zu *Muscicapa*) (Kreuger: Khasia Berge, Assam)
49 *Dendrobiastes hyperythra hyperythra* (Blyth) 16,3—19,0 × 13,4—14,3 = 0,080—0,100 g (4 Eier n. ALI & RIPLEY, Handbook of the birds of India and Pakistan 7, London, 1972, S. 164: D_4 = 19,6 × 15,2)	17,8	13,9	0,090	0,063	1,82	5,0%	Kumaon bis Assam, Yünnan u. anschließendes S-China, Burma (= *Muscicapula*; = *Muscicapa*) (Ali: c/4 Bhutan)
3 *Dendrobiastes hyperythra innexa* Swinhoe 18,1—19,0 × 13,0—13,2 (nach YAMASHINA)	18,5	13,1	—	—	1,65	—	Taiwan (= *Muscicapa*)
Dendrobiastes hyperythra oliga Deignan	(von WHITEHEAD ohne Maße beschrieben)						Borneo (außer Poi Gebirge) (= *Muscicapula*; = *Muscicapa*)
42 *Dendrobiastes hyperythra vulcani* (Robinson) 15,8—19,7 × 12,1—14,6 = 0,06—0,08 g (nach HOOGERWERF; HELLEBREKERS & HOOGERWERF 1967)	17,6	12,8	0,070	0,053	1,51	4,7%	Java (bei HELLEBREKERS & HOOGERWERF: *Muscicapa*)
1293 *Ficedula hypoleuca hypoleuca* (Pall.), *muscipeta* (Bechst.) u. *iberiae* (With.) 15,6—19,5 × 12,0—14,5 = 0,07—0,105 g (u. a. nach VERHEYEN 1967) 15,2—20,4 × 12,2—15,0 (1025 n. STERNBERG & WINKEL 1970)	17,4	13,4	0,088 (siehe Text)	0,064	1,70	5,3%	*hypoleuca*: Europa (außer dem SO, der Mitte u. dem SW) *muscipeta*: Mitteleuropa *iberiae*: Iberische Halbinsel (= *Hedymela atricapilla* (L.); oft zu *Muscicapa*) (STERNBERG & WINKEL: Braunschweiger Gegend)

	A	B	g	d	G	Rg	
70 *Ficedula albicollis albicollis* Temm. 15,6—18,7 × 12,5—14,6 = 0,08—0,10 g	17,3	13,3	0,088	0,065	1,60	5,5%	S-Schweden, Mitteleuropa (lokal), Schweiz, Österreich, Ungarn, SO-Europa (Galizien, S-Rußland) (= *collaris* (Bechst.); = *Muscicapa*)
2 *Ficedula albicollis semitorquata* (Homeyer) (nach NEHRKORN)			(wie *hypoleuca*)				Griechenland, Kaukasus, Kleinasien, Palästina, Iran
32 *Ficedula zanthopygia* (Hay) 16,5—19,0 × 12,2—14,9 = 0,075—0,100 g (5 Eier n. R. KREUGER, briefl.)	17,6	13,4	0,088	0,066	1,58	5,6%	O-Mongolei, S-Transbaikalien, Amur-Gebiet, Ussuri, China S bis Szetschwan u. Jangtse-Gebiet (= *tricolor* Hartl.; = *Xanthopygia*; = *Muscicapa*) (Kreuger: c/5 Ussuriland)
16 *Ficedula narcissina narcissina* (T.) 16,5—18,1 × 12,5—14,5 = 0,09—0,11 g (5 n. NETSCHAEW 1969, S. 151; 5 n. R. KREUGER, briefl.)	17,8	13,7	0,095	0,068	1,70	5,5%	Japan, Sachalin (Ussuri), N-Hopeh (= *Xanthopygia*; = *Muscicapa*) (Kreuger: c/5 Japan)
18 *Ficedula mugimaki* (T.) 16,0—19,5 × 12,2—13,9 = 0,080—0,105 g (2 Eier n. R. KREUGER, briefl.)	17,3	13,1	0,089	0,064	1,56	5,5%	S-Sibirien von NO-Altai bis zum unteren Amur, Sachalin, Ussuriland, N-Mandschurei (bei NEHRKORN: *Poliomyias luteola* (Pall.); = *Muscicapa*) (Kreuger: 1/2 Mandschurei)
225 *Ficedula parva parva* Bechst. 14,5—18,4 × 12,0—13,7 = 0,050—0,090 g	16,6	12,9	0,075	0,060	1,45	5,2%	Jugoslawien, S-Holstein u. SO-Schweden, S-Finnland ostw. bis etwa zum Ural (= *Siphia*; = *Muscicapa*)
3 *Ficedula parva albicilla* Pallas 17,0—18,2 × 12,8—13,7 (nach TACZANOWSKI, BAKER, NEHRKORN)	17,5	13,2	0,085	0,062	1,60	5,3%	N-Asien vom Ural bis Kamtschatka, südw. bis S-Ural, N-Iran, Transkaspien, N-Mongolei, Baikal, Amurland, selten Ussuriland (= *Siphia*; = *Muscicapa*)

	A	B	g	d	G	Rg	
55 *Ficedula parva subrubra* (Hart. & Steinb.) 14,9—17,3×12,0—13,1 = 0,070—0,075 g	16,1	12,3	0,072	0,062	1,28	5,6%	NW-Himalaja O bis Garhwal, selten bis S-Tibet u. Ladakh [= *hyperythra* (Cab.)]
26 *Ficedula strophiata strophiata* (Hodgs.) 17,0—19,2×13,0—14,6 = 0,10—0,11 g (3 Eier n. R. Kreuger, briefl.)	18,1	13,6	0,108	0,071	1,75	5,5%	Himalaja (Kaschmir bis O-Assam), W-China O bis Tsinling Berge, N-Burma S bis Chin Berge (= *Siphia*) (Kreuger: c/3 Kaschmir)
3 *Ficedula strophiata fuscogularis* (Baker) (nach Robinson aus Baker)	19,0	13,5	—	—	1,82	—	S-Annam (= *Siphia*; = *Muscicapa*)
3 *Anthipes moniligier moniliger* (Hodgs.) 17,2—18,8×13,5—14,2 = 0,085—0,100 g	18,0	13,8	0,092	0,063	1,80	5,1%	Nepal, Sikkim u. N-Assam (*Muscicapa*)
22 *Anthipes moniliger leucops* (Sharpe) 17,2—19,7×13,2—14,8 = 0,085—0,110 g	18,3	13,8	0,097	0,066	1,83	5,3%	Assam (Mishni Berge u. S-Assam), Burma (S bis Chin Berge u. Karenni) (= *Muscicapa*)
30 *Muscicapula westermanni westermanni* (Sharpe) 14,1—16,1×11,2—12,3 (nach Baker)	15,1	11,5	—	—	1,05	—	Assam, Burma, Yünnan, Malayische Halbinsel, Thailand, N-Sumatra, Borneo
2 *Muscicapula westermanni hasselti* (Finsch) (nach Hellebrekers & Hoogerwerf 1967)	15,8	12,4	0,060	0,052	1,27	4,7%	S-Sumatra, Java, Bali (= *Muscicapa*) (Eier von Java)
120 *Muscicapula superciliaris superciliaris* (Jerd.) 14,2—17,9×11,5—13,8 = 0,05—0,08 g	16,0	12,2 (siehe Legende zu Taf. 9, Fig. 15)	0,059	0,052	1,24	4,8%	W-Himalaja O bis Kumaon (= *Muscicapa*) (Kreuger: c/4 Kaschmir)
1 *Muscicapula superciliaris aestigma* (Gray) (Sammlung Nehrkorn)	18,5	13,6 (nach Baker wie *s. superciliaris*)	0,085	0,057	1,78	4,8%	Nepal bis Assam, Ober-Burma, Yünnan (= *Muscicapa*)
100 *Muscicapula tricolor tricolor* (Hodgs.) 14,7—17,5×11,5—12,7 = 0,055—0,070 g	15,8	12,1	0,061	0,054	1,22	5,0%	Himalaja vom Indus bis Mittel-Nepal (= *Digenea leucomelanura* Hodgs.; = *Cyornis*; = *Muscicapa*)

	A	B	g	d	G	Rg	
20 *Muscicapula tricolor minuta* (Hume) 13,1—17,2 × 10,8—13,0 (nach BAKER)	15,8	12,0	—	—	1,18	—	O-Nepal bis Assam, SO-Tibet, S-Szetschwan, Burma, N-Thailand [= *cerviniventris* (Sharpe); = *Muscicapa*]
8 *Muscicapula sapphira* (Blyth) 15,8—18,7 × 11,2—13,6 = 0,065—0,095 g	17,4	12,7	0,080 (siehe Text)	0,062	1,47	5,4%	O-Nepal, Sikkim, O-Bengalen, Assam, Yünnan, N-Burma (hier brütend?) (= *Muscicapa*; = *Cyornis*)
14 *Cyanoptila cyanomelana cyanomelana* (Temm.) 18,7—22,3 × 15,1—16,5 = 0,12—0,17 g (4 Eier n. R. KREUGER, briefl.)	19,6	15,9	0,143	0,078	2,62	5,4%	Japan, Korea (= *Muscicapa bella* Hay) (Kreuger: c/4 vom Fudschijama)
5 *Cyanoptila cyanomelana cumatilis* Thayer & Bangs (NEHRKORN u. CAT. BRIT. MUS.)			(wie *cyanomelana*)				Ussurien, Amurgebiet, Mandschurei (bis Hopeh) (= *Muscicapa*)
60 *Cyornis rubeculoides rubeculoides* (Vig.) 15,5—20,3 × 13,5—15,5 = 0,09—0,12 g	18,7	14,3	0,100	0,064	1,99	5,0%	Himalaja O bis Assam, Chin Berge in Mittel-Burma (= *Muscicapa*)
6 *Cyornis rubeculoides dialilaema* (Salvad.) 16,9—17,4 × 13,8—14,1 = 0,08—0,09 g (nach BAKER, 3 n. R. KREUGER, briefl.)	17,2	13,9	0,085	0,062	1,73	5,2%	Burma (Schan Staaten) S bis S-Tenasserim (Thailand) (Kreuger: c/3 S-Schan Staaten)
44 *Cyornis banyumas magnirostris* (Blyth) 17,1—20,4 × 13,5—15,2 = 0,10—0,13 g	19,0	14,5	0,115	0,071	2,04	5,6%	Nepal, Sikkim, Assam
10 *Cyornis banyumas whitei* Harington 17,9—20,5 × 14,0—15,2 (nach BAKER)	18,6	14,5	—	—	2,05	—	Bhamo in NO-Burma, O bis Yünnan, Thailand, Laos, S bis Tenasserim
73 *Cyornis banyumas cantatrix* (T.) 16,4—22,7 × 13,5—15,8 = 0,09—0,13 g (nach HOOGERWERF; HELLEBREKERS & HOOGERWERF 1967)	20,1	14,8	0,112 (siehe Text)	0,064	2,30	4,9%	W-Java (= *Muscicapa banyumas liga* Deignan)

	A	B	g	d	G	Rg	
4 *Cyornis banyumas banyumas* (Horsf.) 17,5—20,5×12,7—14,9 = 0,09—0,13 g (nach Sammlung NEHRKORN u. BERNSTEIN 1859)	19,6	14,2	0,120	0,073	2,07	5,8%	Mittel- u. O-Java (= *Muscicapa*)
3 *Cyornis turcosa rupatensis* (Oberh.) u. *turcosa* (Brüggemann) 19,0—19,5×14,0—14,5 = 0,11—0,13 g	19,3	14,3	0,120	0,074	2,07	5,8%	*rupatensis:* Malakka, Sumatra, W-Borneo *turcosa:* O-Borneo (= *Muscicapa elegans* T.)
11 *Cyornis tickelliae jerdoni* Holdsworth 18,6—20,1×14,1—15,1 = 0,105 g (nach BAKER; 2 n. R. KREUGER, briefl.)	19,0	14,7	0,105	0,068	2,15	5,4%	Ceylon (bei BAKER: *Muscicapula*; = *Muscicapa t. nesaea* Oberh.)
87 *Cyornis tickelliae tickelliae* (Blyth) 16,5—19,8×13,2—15,3 = 0,09—0,12 g	18,4	14,2	0,105	0,068	1,94	5,4%	Indien, Assam, Burma (außer S?) (= *Muscicapula*; = *Muscicapa*)
3 *Cyornis tickelliae sumatrensis* (Sharpe)	(zerbrochen, wie *tickelliae*)						S-Burma (Tenasserim), Malayische Halbinsel, S-Thailand, Indochina (Eier von Tenasserim)
2 *Cyornis rufigastra philippinensis* (Sharpe) 20,3×14,4 = 0,125 g; 20,5×15,0 = 0,125 g (Sammlung NEHRKORN)	20,4	14,7	0,125	0,071	2,30	5,4%	Philippinen außer Luzon, Marinduque, Mindoro (= *Muscicapa*) (Eier von den Sulu Inseln)
14 *Cyornis unicolor unicolor* (Blyth) 21,5—24,2×16,8—18,1 (nach BAKER)	22,1	17,5	—	—	3,41	—	Himalaja (Garhwal, Nepal, Sikkim bis O-Assam), S-China (Kwangsi) (= *Muscicapula*; = *Muscicapa*)
40 *Cyornis poliogenys poliogenys* Brooks u. *cachariensis* (Mad.) 16,8—20,4×13,4—16,0 = 0,085—0,120 g (nach BAKER, NEHRKORN)	18,5	14,6	0,102	0,064	2,06	5,0%	*poliogenys:* Nepal-Terai bis Bhutan, Assam (Garo-, Khasia Berge), W-Burma (Arakan) *cachariensis:* Assam (N des Brahmaputra), S bis Naga Berge, Cachar u. N-Burma (bei BAKER: *Ocyornis olivaceus poliogenys*)

	A	B	g	d	G	Rg	
45 *Cyornis pallipes* (Jerd.) 19,4—22,0×14,6—16,5=0,125—0,160 g	20,2	15,5	0,140	0,076	2,55	5,5%	SW-Indien (von Belgaum bis S-Travancore) (= *Muscicapula*; = *Muscicapa*)
1 *Cyornis concreta cyanea* Hume (nach Baker)	23,9	18,0	—	—	4,10	—	Assam (= *Muscicapula*; = *Muscicapa*)
14 *Niltava sundara whistleri* Ticeh. 19,7—22,0×15,0—16,0 (nach Baker)	20,7	15,9	—	—	2,67	—	Himalaja (Murree bis Kumaon) [bei Baker irrig: *fastuosa* (Lesson)]
100 *Niltava sundara sundara* Hodgs. 19,7—22,2×14,6—16,8 = 0,12—0,17 g	21,4	15,8	0,145	0,073	2,80	5,2%	Nepal, Assam, Burma, Tenasserim, N-Thailand (auch zu *Muscicapa*)
125 *Niltava macgrigoriae macgrigoriae* (Burton) u. *signata* (Horsf.) 16,0—20,0×13,0—15,0 = 0,08—0,11 g	18,5	14,0	0,095	0,063	1,78	5,0%	*macgrigoriae:* Himalaja von Mussorie bis Nepal *signata:* Himalaja von Darjeeling u. Sikkim O, Burma, Tenasserim, Thailand (= *Muscicapa*)
110 *Niltava grandis grandis* (Blyth) 20,0—26,7×17,0—19,0=0,16?—0,23 g (n. Baker; Harrison & Parker 1966)	24,7	18,0	0,190 (siehe Text)	0,077	3,90	4,9%	Nepal, Sikkim, Bhutan, Assam, N- u. O-Burma (Chin Berge) (auch = *Muscicapa*)
8 *Rhinomyias olivacea olivacea* (Hume) 16,7—19,7×13,2—14,3 = 0,10—0,11 g (nach Hoogerwerf; Hellebrekers & Hoogerwerf 1967)	18,2	13,8	0,104	0,071	1,81	5,8%	Java
3 *Rhinomyias umbratilis* Strickl. 17,0—18,3×14,0 (Cat. Brit. Mus.)	17,8	14,0	—	—	1,85	—	Malayische Halbinsel, Sumatra, Borneo [= *pectoralis* (Salvad.)] (Eier vom Kina Balu)
2 *Rhinomyias ruficauda albigularis* Bourns & Worcester 22,1×16,5; 22,6×16,5 (Cat. Brit. Mus.)	22,4	16,5	—	—	3,20	—	Philippinen (Guimaras, Negros) (Eier von Negros)

	A	B	g	d	G	Rg	
2 *Rhinomyias gularis gularis* Sharpe 22,9×15,7; 22,9×16,5 (Cat. Brit. Mus.)	22,9	16,1	—	—	3,10	—	Kina Balu auf Borneo
14 *Eumyias ceylonensis* (Gray) 17,2 (einmal), 18,4—22,2×13,1—16,0 = 0,07—0,08 g (3 Eier n. R. Kreuger, briefl.)	20,1	14,4	0,075	0,053	2,22	4,4%	Ceylon [= *Muscicapa sordida* (Walden)]
91 *Eumyias indigo* (Horsf.) 18,8—21,9×13,1—15,6 = 0,08—0,11 g (?0,16 g) (Hoogerwerf; Hellebrekers & Hoogerwerf 1967, S. 130f.)	20,6	14,3	0,120	0,068	2,27	5,3%	Java (= *Stoparola*, auch = *Muscicapa*)
65 *Eumyias albicaudata* (Jerd.) 18,4—22,0×14,0—16,0 = 0,08—0,11 g (nach Baker; 5 n. R. Kreuger, briefl.)	19,9	14,8	0,098	0,057	2,30	4,3%	S-Indien (Nilgiris, Travancore, S-Malabar (= *Muscicapa*) (Kreuger: 1/3 Travancore, 1/2 Nilgiris)
200 *Eumyias thalassina thalassina* (Sws.) 17,0—22,0×13,2—16,0 = 0,08—0,13 g	19,3	14,6	0,100	0,061	2,15	4,7%	Indien (ohne den S), Burma (außer S-Tenasserim) (= *Muscicapa*)
— *Eumyias thalassina thalassoides* (Cab.) (nach Baker)			(wie *thalassina*)				S-Tenasserim, Malayische Halbinsel, Sumatra, Borneo
2 *Muscicapa gambagae* Alexander 17,5×13,0; 15,5×13,0 (nach Bates 1927)	16,5	13,0	—	—	1,46	—	Von Ghana bis Somalia, SW-Arabien (Eier von N-Kamerun)
20 *Muscicapa cassini* Heine 17,3—20,1×12,8—15,4 = 0,115—0,135 g (z. T. nach Serle 1950)	18,8	13,7	0,120	0,074	2,06	5,8%	Liberia bis Uganda, N-Angola, Kongo (= *M. lugens* Hartl.; *Alseonax*) (Eier von S- u. N-Kamerun)
2 *Muscicapa aquatica infulata* Hartl. 17,0—17,5×12,0 (nach Jackson aus Chapin 1953, S. 637)	~ 17,0	~ 12,0	—	—	~ 1,27	—	Zentral-Afrika (Sudan bis N-Rhodesien (= *Alseonax*) (Eier von Uganda)
1 *Muscicapa adusta minima* Heuglin (nach Serle 1943)	17,4	12,9	—	—	1,52	—	Eritrea u. Abessinien (bei Serle: *Alseonax minimus neumannianus* Grote)

	A	B	g	d	G	Rg	
6 *Muscicapa adusta subtilis* (Grote) 15,3—18,0×11,5—13,0 (nach CHAPIN 1953, 5 n. PRIGOGINE 1972)	16,7	12,5	—	—	1,37	—	O-Kongo (Eier von Kivu)
9 *Muscicapa adusta fuelleborni* (Rchw.) u. *subadusta* (Shelley) 17,0—19,0×12,3—14,5 (nach BELCHER, LYNES 1934, BENSON 1944)	17,9	13,3	—	—	1,67	—	*fuelleborni:* Teile von Mittel- u. S-Tanganjika *subadusta:* Niassaland (= *Alseonax*)
16 *Muscicapa adusta fuscula* Sundev. u. *adusta* (Boie) 17,0—18,5×12,7—14,0 = 0,08—0,10 g (nach NEHRKORN, ROBERTS 1940, PRIEST, CHUBB, 3 n. JAMES 1970, 3 n. R. KREUGER, briefl.)	17,6	13,4	0,089	0,064	1,66	5,4%	*fuscula:* O-Kapland, Natal, Swasiland, O-Transvaal *adusta:* S-Rhodesien [Kreuger: c/3 von Bedford (Kapland)]
494 *Muscicapa striata striata* (Pall.) 16,5—21,0×12,5—15,0 = 0,085—0,120 g (94 n. HELLEBREKERS briefl., 100 n. VERHEYEN, Bull. Inst. Sci. Nat. Belgique 25, nr. 29, S. 6, 1949, s. a. VERHEYEN 1967, S. 263)	18,7	14,0	0,109	0,071	1,92	5,7%	Europa (von N-Skandinavien u. Archangel bis zum Mittelmeer), Kleinafrika (= *grisola* L.)
55 *Muscicapa striata neumanni* Poche u. *sarudnyi* Smigarewski 17,0—21,0×12,9—15,4×0,09—0,13 g	18,3	14,2	0,110	0,072	1,94	5,7%	Kreta, Cypern, Kleinasien, Palästina, Iran, Kaukasus, Transkaspien, W-Sibirien bis Altai *sarudnyi:* Afghanistan, Turkestan, NW-Himalaja
19 *Muscicapa striata balearica* Jordans 17,6—20,4×13,8—14,7 (nach JOURDAIN)	19,0	14,1	—	—	2,00	—	Balearen
3 *Muscicapa striata tyrrhenica* Schiebel 17,9—19,3×14,5—14,6 = 0,10—0,11 g (nach R. KREUGER, briefl.)	18,6	14,5	0,108	0,068	2,04	5,3%	Korsika, Sardinien (Kreuger: 1/3 Korsika)

	A	B	g	d	G	Rg	
60 *Muscicapa sibirica gulmergi* Baker 15,0–17,1 × 11,6–12,8 = 0,05–0,07 g	16,1	12,1	0,060	0,052	1,23	4,9%	NW-Himalaja von Afghanistan u. Beludschistan bis Kaschmir u. Garhwal (= *Hemichelidon*)
6 *Muscicapa sibirica cacabata* (Penard) u. *rothschildi* Baker (nach Baker u. Nehrkorn)	17,1	12,2	·	·	1,33	—	*cacabata:* Nepal, Sikkim, Bhutan *rothschildi:* Assam, SO-Tibet, N-Szetschwan bis Yünnan u. NO-Burma (= *fuliginosa* Hodgs.; = *Hemichelidon*)
32 *Muscicapa sibirica sibirica* Gm. 15,8–18,6 × 12,2–14,2 = 0,07–0,08 g (n. Taczanowski bzw. Dementiew u. a. 1954, S. 64, Nehrkorn; 5 n. R. Kreuger, briefl.)	17,2	12,9	0,075	0,057	1,51	4,8%	N-Mongolei, O-Sibirien O vom Altai bis Kamtschatka, Korea u. Japan (bis Hondo südw.) (= *Hemichelidon*) (Kreuger: c/5 Japan)
2 *Muscicapa griseisticta* Swinhoe (nach Mus. Dresden u. Nehrkorn)	17,0	12,3	0,070	0,057	1,35	5,2%	Kamtschatka, Sachalin, O-Mandschurei, Ussuriland (= *Hemichelidon*)
70 *Muscicapa latirostris latirostris* Raffles 15,4–18,8 × 11,9–14,2 = 0,065–0,095 g	17,0	13,0	0,080	0,062	1,50	5,3%	S-Sibirien O vom Jenissei, N-Mongolei, Sachalin, Mandschurei, N-Korea, N-Japan, isoliert Nepal u. N-Kanara im W der Halbinsel Indien (= *Alseonax*)
10 *Muscicapa muttui muttui* Layard 15,5–19,0 × 13,0–15,0 (nach Baker, Nehrkorn, Cat. Brit. Mus.)	17,2	13,5		—	1,65	—	Sikkim, Assam, N-Burma, SW-China (= *Alseonax*) (Eier von Assam)
45 *Muscicapa ruficauda* Sws. 15,6–19,0 × 12,1–13,7 = 0,06–0,095 g	17,2	13,0	0,080	0,061	1,52	5,3%	O-Usbekistan u. Tadschikistan, NW-Himalaja von Simla bis Mittel-Nepal (= *Alseonax*)
17 *Muscicapa ferruginea* Hodgs. 17,0–18,5 × 12,5–14,5 (nach Hume, Baker, Nehrkorn, Yamashina)	17,7	13,4	0,082	0,059	1,65	5,0%	Himalaja, Assam, N-Burma, Szetschwan, Kansu und Taiwan [= *cinereiceps* (Sharpe); = *rufilata* (Swinhoe); = *Hemichelidon*]

	A	B	g	d	G	Rg	
4 *Muscicapa sethsmithi* (van Someren) 17,0×13,5 (Bates); 16,0×10,0(sic) (Prigogine 1953)	16,5	11,8	—	—	1,21	—	Fernando Po, Kamerun bis Gabun, Kasai, W-Uganda (= *Alseonax flavipes* Bates) (Bates: S-Kamerun. Prigogine: W vom Edward See)
24 *Muscicapa caerulescens* [?*cinereola* (Finsch u. Hartl.),] *impavida* Clancey u. *caerulescens* Layard 17,3—20,5×12,7—15,0 = 0,098—0,125 g (Reichenow, Benson, Priest)	19,4	14,4	0,114	0,070	2,09	5,0%	*cinereola:* Ostrand Afrikas (Kenia bis O-Transvaal) *impavida:* SW-Tanganjika bis N-SW-Afrika u. S-Rhodesien *caerulescens:* Natal u. Sululand [= *Alseonax cinereus* (Cass.)]
1 *Muscicapa griseigularis* (Jackson) (nach Prigogine 1971)	~ 20,0	~ 14,0	—	—	~ 2,07	—	SO-Nigeria bis Kasai u. O-Kongo, W-Uganda (= *Parisoma*) (Prigogine: Eier von Itombwe, O-Kongo)
7 *Muscicapa comitata comitata* (Cassin) 19,0—21,0×13,0—13,5 = 0,09—0,10 g	20,0	13,2	0,095	0,061	1,83	5,2%	Kamerun bis N-Angola (= *Alseonax*; = *Pedilorhynchus*)
— *Myopornis boehmi* (Rchw.) (nach Praed & Grant 1955)	~ 19,0	~ 14,0	—	—	~ 1,95	—	Angola bis W-Tanganjika (Eier von Katanga)
— *Myioparus plumbeus plumbeus* (Hartl.) (Chapin 1953 n. Bates)		(bei Bates ohne Maße beschrieben)					Senegal u. N-Angola bis S-Abessinien u. Uganda (Eier von Kamerun)
6 *Myioparus plumbeus orientalis* (Rchw. & Neum.) 16,4—17,5×12,5—13,4 = 0,08 g (nach Roberts 1957; 3 n. R. Kreuger, briefl.)	17,0	13,1	0,080	0,061	1,52	5,2%	O-Kenia bis O-Transvaal u. Swasiland (= *Parisoma*) (Kreuger: c/3 Weenen, Natal = neuer Brutort?)
6 *Newtonia brunneicauda* (Newton) 16,8—19,5×14,0—14,7 (Cat. Brit. Mus. u. Nehrkorn)	18,2	14,3	—	—	1,96	—	Madagaskar

	A	B	g	d	G	Rg	
7 *Microeca leucophaea pallida* De Vis 16,8—17,8×13,0—14,2 (Le Souëf, North u. Nehrkorn)	17,2	13,5	—	—	1,68	—	N-Queensland u. N-Territorium
36 *Microeca leucophaea leucophaea* (Lath.) 17,3—21,3×13,2—14,8 = 0,095—0,120 g	18,6	13,9	0,102	0,067	1,88	5,4%	Mittel-Queensland bis Victoria u. Adelaide (Küstengebiet) (= *fascinans* (Lath.); = *victoriae* Math.)
2 *Microeca leucophaea assimilis* Gld. 16,8×13,2; 17,0×13,7 (Le Souëf)	16,9	13,5	—	—	1,60	—	SW-Australien ostw. bis zum Inneren Süd-Australien u. Victoria
1 *Microeca brunneicauda* Campbell (nach H. L. White 1915)	19,6	13,7	—	—	1,93	—	NW-Australien u. N-Territorium (Ei von Napier Broome Bai)
5 *Microeca flavigaster flavigaster* Gld. u. *terraereginae* Math. 17,9—19,6×13,1—13,7 (Campbell, North, Nehrkorn)	18,8	13,5	—	—	1,80	—	*flavigaster:* N-Territorium *terraereginae:* N-Queensland, S bis Bowen, SO-Neuguinea (= *flaviventris* Salvad.)
14 *Eopsaltria georgiana* (Qu. & G.) 20,6—24,0×15,0—16,0 (North, Campbell, Serventy & Whittell 1967)	21,2	15,5	—	—	2,59	—	SW-Australien (= *Quoyornis*; = *E. gularis* Gray)
12 *Eopsaltria australis* (*magnirostris* Gld.? u.) *chrysorrhoa* Gld. 20,6—23,4×15,5—18,5 = 0,13—0,17 g	22,3	16,6	0,148	0,074	3,15	4,7%	*magnirostris:* südl. N-Queensland *chrysorrhoa:* östl. Queensland u. NO-Neusüdwales
59 *Eopsaltria australis australis* (White) 18,8—23,9×15,0—17,0 = 0,12—0,15 g	21,1	15,9	0,135	0,075	2,73	5,0%	SO-Australien
7 *Eopsaltria australis griseogularis* Gld. 20,4—22,0×15,5—16,0 (Cat. Brit. Mus., Campbell; 2 n. Serventy & Whittell)	21,3	15,8	—	—	2,74	—	SW-Australien (Cat. Brit. Mus. errore *georgiana* (Qu. & G.), bei Serventy & Whittell als Art abgetrennt)
3 *Eopsaltria flaviventris* (Sharpe) 17,2—17,8×13,6—14,0 (Cat. Brit. Mus., Nehrkorn)	17,3	13,9	—	—	1,75	—	Neu Caledonien
11 *Tregellasia capito nana* (Ramsay) 18,5—21,6×14,0—16,0 = 0,12—0,14 g	20,3	14,9	0,130	0,080	2,30	5,7%	N-Queensland (= *Eopsaltria*)

	A	B	g	d	G	Rg	
10 *Tregellasia capito capito* (Gld.) 19,5—21,6×14,2—16,5 = 0,12—0,15 g	20,3	15,3	0,133	0,079	2,45	5,4%	Queensland (N bis Rockhampton), Neusüdwales (= *Eopsaltria*; = *Poecilodryas*)
2 *Tregellasia leucops melanogenys* (A. B. M.) 19,0—21,0×14,5—16,0 (Sammlung Nehrkorn)	20,0	15,2	—	—	2,40	—	NO-Neuguinea (Cyclopen Gebirge bis Huon Halbinsel) (= *Poecilodryas*)
1 *Tregellasia leucops albifacies* (Sharpe) (nach HARRISON & FRITH 1970)	19,5	15,4	—	—	2,40	—	SO-Neuguinea [= *Poecilodryas*, Brit. Mus.: *leucops* (Salvad.)]
2 *Tregellasia leucops albigularis* (R. & H.) (nach NORTH)	19,0	14,3	—	—	2,00	—	Kap York u. N-Queensland (*Poecilodryas*)
8 *Myiagra ruficollis mimikae* Og.-Gr. 18,0—20,0×13,2—15,5 (CAMPBELL, LE SOUËF, NEHRKORN)	18,9	14,1	—	—	1,98	—	NW-Australien bis N-Queensland, Aru Inseln, S-Neuguinea (errore = *ruficollis* (V.) u. *latirostris* Gld.)
1 *Myiagra oceanica freycineti* Oust. (nach HARTERT)	19,0	14,6	—	—	2,12	—	Marianen
28 *Myiagra oceanica oceanica* Pucheran 19,0—22,0×14,5—16,8 = 0,130—0,155 g (21 n. BRANDT 1962, 1 n. R. KREUGER, briefl.)	20,8	15,4	0,145	0,078	2,58	5,7%	Ruk (= Truk) Atoll (Carolinen) (Brandt: 28 c/1 auf 4 Inselchen)
3 *Myiagra oceanica pluto* Finsch 19,0—22,0×15,0—16,5 = 0,105—0,130 g	20,9	15,7	0,125	0,067	2,65	4,7%	Ponapé (Carolinen)
13 *Myiagra cyanoleuca* (Vieillot) 18,5—21,1×14,5—15,2 = 0,10—0,14 g	19,8	15,0	0,120	0,069	2,34	5,1%	N-Queensland bis Victoria, Tasmanien (= *nitida* Gould)
28 *Myiagra rubecula concinna* (Gld.), *yorki* Math. u. *rubecula* (Lath.) 16,3—20,3×12,4—15,0 = 0,090—0,130 g	18,5	14,2	0,105	0,068	1,95	5,4%	*concinna*: NW-Australien, N-Territorium; *yorki*: O-Australien; *rubecula*: Küstengebiet von Neusüdwales u. Victoria

	A	B	g	d	G	Rg	
4 *Myiagra caledonica melanura* Gray 18,5—20,3×15,0—15,2 (Nehrkorn, Cat. Brit. Mus.)	19,5	15,1	—	—	2,32	—	Neue Hebriden
20 *Myiagra vanikorensis* (? *rufiventris* Elliot) 18,5—20,0×13,7—15,2 = 0,100—0,125 g	19,2	14,5	0,115	0,070	2,12	5,4%	N- u. NW-Fidschi Inseln [bei Nehrkorn: *vanicorensis* (Qu. & G.)]
— *Myiagra albiventris* (Peale) (nach Nehrkorn 1879)	18,0	14,0	—	—	1,86	—	Samoa Inseln
1 *Myiagra azureocapilla castaneigularis* Layard (Zool. Mus. Hamburg)	19,6	15,0	0,126	0,073	2,32	5,4%	Fidschi Inseln: Viti u. Vanua Levu
2 *Myiagra azureocapilla azureocapilla* Layard 22×15 (Nehrkorn); 21,4×15,2 — 0,145 g (Zool. Mus. Hamburg)	21,7	15,1	0,145	0,075	2,58	5,6%	Fidschi Inseln: Taviuni
3 *Seisura inquieta nana* Gld. 18,0—19,0×12,7—14,5 (nach North u. Nehrkorn)	18,7	13,9	—	—	1,90	—	N-Australien u. S-Neuguinea (bei Merauke)
3 *Seisura inquieta nea* Mathews 18,8—19,7×14,9—15,3 = 0,12—0,13 g (nach Sammlung R. Kreuger, briefl.)	19,3	15,2	0,124	0,072	2,43	5,1%	Queensland (außer dem N) (meist syn. *inquieta*) (Kreuger: 1/3 Kurrajong, Qu.)
30 *Seisura inquieta inquieta* (Lath.) 19,0—22,9×14,0—17,0 = 0,13—0,17 g	20,6	15,7	0,150	0,080	2,65	5,7%	Australien (außer dem N)
1 *Peltops blainvillii* (Less. & Garnot) (Sammlung Nehrkorn)	22,4	16,3	0,140	0,065	3,12	4,5%	Neuguinea u. westpapuan. Inseln Misol, Salawatti, Waigeu (= *Monarcha*) (Ei vom Sattelberg)
8 *Machaerirhynchus flaviventer flaviventer* Gld. u. *secundus* Math. 16,6—18,0×12,5—13,2 (North, Campbell, Le Souëf)	17,2	13,0	—	—	1,52	—	*flaviventer*: nördlichstes Queensland: Kap York *secundus*: NO-Queensland (von Cairns bis Cardwell)

	A	B	g	d	G	Rg	
2 *Machaerirhynchus nigripectus harterti* van Oort 20,5×14,5; 20,5×14,5 (nach C. J. H. Harrison 1971)	20,5	14,5	—	—	2,25	—	SO-Neuguinea u. Gebirge der Huon Halbinsel (Harrison: c/2 von 50 km NW von Mt. Simpson)
2 *Petroica bivittata bivittata* De Vis 22,0×15,8 = 0,150 g; 24,4×17,8 = 0,175 g (Sammlung Nehrkorn)	23,2	16,8	0,163	0,071	3,42	4,8%	NO-Neuguinea und Hagenberg
2 *Petroica multicolor campbelli* Sharpe 16,8×13,0; 17,0×13,2 (nach Le Souëf)	16,9	13,1	—	—	1,52	—	SW-Australien
36 *Petroica multicolor boodang* (Less.) u. *multicolor* (Gm.) 17,5—19,3×13,7—15,7 = 0,100—0,125 g	18,2	14,8	0,115	0,073	2,10	5,5%	O-Australien (außerhalb der Tropen), Tasmanien (= *leggii* Sharpe) *multicolor*: Insel Norfolk
— *Petroica multicolor pusilla* Peale (nach Nehrkorn: Sammlung Godeffroy)	17,0	14,0	—	—	1,75	—	Samoa- u. Fidschi Inseln
32 *Petroica goodenovii* (Vig. & Horsf.) 15,2—16,5×12,4—13,0 = 0,060—0,075 g	16,0	12,7	0,068	0,057	1,35	5,0%	Australien
11 *Petroica rhodinogaster* (Drapiez) 16,5—19,8×13,5—14,7 = 0,095—0,120 g	18,1	14,2	0,105	0,070	1,90	5,5%	Tasmanien (Süd-Australien?) (= *Erythrodryas*)
16 *Petroica rosea* Gould 15,7—17,8×12,0—13,9 (Campbell, Cat. Brit. Mus., Nehrkorn)	16,7	13,1	0,075	0,059	1,48	5,0%	Von N-Queensland südw. bis Victoria
28 *Petroica phoenicea* Gld. 17,0—19,8×13,5—15,5 (North, Campbell, Nehrkorn, Cat. Brit. Mus.)	18,6	14,6	—	—	2,08	—	Neusüdwales, Victoria, Süd-Australien, Tasmanien u. Inseln der Baß Straße
13 *Petroica toitoi* (Less.) 17,0—18,5×14,2—16,0 = 0,10—0,11 g (3 nach Oliver 1955)	17,8	14,5	0,103	0,068	1,97	5,3%	Neuseeland (Nordinsel), Barrier Inseln (auch zu *macrocephala*)
18 *Petroica macrocephala macrocephala* (Gm.) 17,0—19,5×14,2—16,1 = 0,095—0,110 g (3 Eier nach Oliver 1955)	18,1	14,8	0,105	0,066	2,08	5,0%	Neuseeland (Südinsel)

	A	B	g	d	G	Rg	
3 *Petroica dannefaerdi* (Rothschild) (nach OLIVER 1955)	20,0	15,2	—	—	2,42	—	Snares Inseln bei Neuseeland (auch zu *macrocephala*)
2 *Melanodryas cucullata picata* (Gld.) 19,8×15,2; 20,3×15,0 (nach NORTH)	20,0	15,1	—	—	2,40	—	NW-Australien, N-Territorium u. Inneres
32 *Melanodryas cucullata cucullata* (Lath.), [? u. *vigorsi* (Math.) u. *westralensis* (Math.)] 20,0—23,6×15,2—17,2 = 0,14—0,18 g	21,5	16,0	0,160	0,079	2,90	5,5%	Australien (ohne N und Queensland [= *Petroica bicolor* (Vig. & Horsf.)] (siehe nächste Rassen)
4 *Melanodryas cucullata vigorsi* (Math.) 20,9—22,1×15,3—16,8 = 0,13—0,16 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	21,6	16,0	0,143	0,070	2,90	4,9%	Victoria (meist syn. zu *cucullata*)
1 *Melanodryas cucullata westralensis* (Mathews) (Sammlung Schönwetter)	20,1	16,2	0,160	0,083	2,80	5,7%	W-Australien (meist syn. zu *cucullata*)
43 *Amaurodryas vittata vittata* (Qu. & G.) u. *kingi* (Math.) 21,1—23,6×16,0—17,8 = 0,15—0,19 g (3 n. R. KREUGER, briefl.)	22,1	16,6	0,169	0,080	3,19	5,3%	Tasmanien u. Inseln der Baß Straße (= *Petroica*) *kingi:* King Insel (Kreuger: 1/3 Corry King)
2 *Miro australis longipes* (Less.) 23,0×17,0—19,0 (nach OLIVER 1940, 1955)	23,0	18,0	—	—	3,92	—	Neuseeland (Nordinsel), Barrier Inseln
12 *Miro australis australis* Sparrm. u. *rakiura* (Fleming) 22,8—26,5×17,0—19,1 = 0,22—0,28 g	24,8	18,6	0,247	0,091	4,50	5,5%	Neuseeland (Südinsel) [= *albifrons* (Gm.)] *rakiura:* Stewart Insel u. Umgebung, auch Teil der Südinsel
2 *Chasiempis sandwichensis sclateri* Ridgway 20,4—20,5×15,2 (nach BERGER, briefl. 1973)	20,5	15,2	—	—	2,50	—	Kauai (BERGER: c/2 von dort)
Chasiempis sandwichensis gayi Wils. (nach BERGER, briefl. 1973)		(von BERGER ohne Maße beschrieben) (siehe Text)					Oahu (Hawaii)

	A	B	g	d	G	Rg	
10 *Chasiempis sandwichensis sandwichensis* (Gm.) 20,8—22,1×14,7—15,8 (nach NEWTON 1897)	21,5	15,2	—	—	2,60	—	Hawaii (Hawaii Inseln)
4 *Peneothello cyanus subcyaneus* (De Vis) 20,3×15,7; 20,6×15,5 (CAT. BRIT. MUS.) 23,6×19,0; 23,4×17,0 (HARRISON 1971)	22,0	16,8	—	—	3,30	—	Zentrales Hochgebirge von SO-Neuguinea u. der Huon Halbinsel (Harrison: 2 c/1 von Boneno NW des Mt. Simpson)
1 *Heteromyias albispecularis armiti* (De Vis) (nach HARRISON & FRITH 1970)	24,3	19,5	—	—	4,82	—	Herzog Gebirge in Zentral-Neuguinea u. SO-Neuguinea (Harrison & Frith: 1/1 Boneno)
6 *Heteromyias albispecularis cinereifrons* (Ramsay) 23,0—27,4×18,3—19,5 = 0,20—0,24 g	25,6	18,6	0,220	0,090	4,20	5,2%	NO-Queensland
6 *Poecilodryas pulverulenta leucura* (Gld.) 18,3—19,8×15,2—15,7 (nach NORTH)	19,1	15,4	—	—	2,33	—	Kap York Halbinsel u. Aru Inseln (= *Quoyornis*; = *Peneoenanthe*)
4 *Poecilodryas pulverulenta connectens* Math. 18,9—19,7×15,1—15,8 (nach H. L. WHITE 1910)	19,4	15,6	—	—	2,40	—	N-Territorium (Eier von O-Seite der Napier Broome Bucht)
4 *Poecilodryas superciliosa cerviniventris* (Gld.) 18,2—19,0×14,0—15,2 (NORTH, NEHRKORN, Zool. Museum Hamburg)	18,8	14,5	—	—	2,04	—	NW-Australien bis W-Queensland
11 *Poecilodryas superciliosa superciliosa* (Gld.) 19,0—22,8×14,0—15,0 (NORTH u. CAMPBELL)	20,3	14,4	—	—	2,16	—	N-Queensland
1 *Pachycephalopsis poliosoma poliosoma* (Sharpe) (CAT. BRIT. MUS.)	27,4	19,3	—	—	5,20	—	Herzog Gebirge u. SO-Neuguinea

	A	B	g	d	G	Rg	
27 *Chelidorynx hypoxantha* (Blyth) 13,2—15,3 × 10,6—12,0 = 0,043—0,055 g	14,4	11,3	0,050	0,052	0,97	5,2%	Himalaja (Simla bis O-Assam), N- u. Zentral-Burma bis Tenasserim, Yünnan bis Szetschwan, Thailand bis N-Tonkin (oft zu *Rhipidura*)
3 *Rhipidura aureola compressirostris* (Blyth) 16,0—16,4 × 12,3—12,5 (nach Baker; 4 nach James 1970)	16,2	12,3	—	—	1,30	—	Ceylon u. S-Travancore
100 *Rhipidura aureola aureola* Less. 15,2—18,0 × 11,5—13,7 = 0,06—0,08 g	16,8	12,2	0,070	0,058	1,31	5,3%	Indien (ohne Travancore u. Assam) (= *albifrontata* Frankl.)
100 *Rhipidura aureola burmanica* (Hume) 16,0—18,7 × 11,6—13,5 = 0,065—0,085 g	17,2	12,8	0,075	0,058	1,48	5,1%	Assam, Burma
5 *Rhipidura perlata* Müll. 17,7—18,5 × 13,5—14,0 = 0,09—0,11 g	18,2	13,8	0,100	0,068	1,82	5,5%	Borneo, Sumatra, Java
13 *Rhipidura euryura* Müll. 18,1—20,1 × 13,0—14,8 = 0,10—0,11 g (nach Nehrkorn, Hoogerwerf; Hellebrekers & Hoogerwerf 1967)	19,1	14,3	0,104	0,065	2,03	5,1%	Sumatra, Java (= *Neomyias*)
16 *Rhipidura leucophrys melaleuca* (Quoy & Gaimard) 19,0—23,5 × 14,0—16,5 = 0,115—0,160 g (u. a. Museum Berlin, Sammlung Schönwetter, 8 n. O. Meyer, briefl.)	21,8	15,6	0,138	0,069	2,77	5,0%	Molukken, Neuguinea (außer dem S), Bismarckarchipel u. Salomonen (Eier von Vuatom)
15 *Rhipidura leucophrys picata* Gld. 17,5—21,3 × 14,2—16,0 (North u. Campbell)	19,7	14,9	—	—	2,15	—	N-Australien u. S-Neuguinea (Merauke)
60 *Rhipidura leucophrys leucophrys* (Lath.) 19,0—23,0 × 13,7—16,0 = 0,11—0,17 g	20,5	15,0	0,130	0,072	2,42	5,4%	Australien (außer dem N) [= *tricolor* (V.)] [auch Eier von Molukken, Neuguinea (Japen) eingeschlossen, wo nach Rand & Gilliard 1967, S. 388, *melaleuca* brütet?]

	A	B	g	d	G	Rg	
49 *Rhipidura albicollis vernayi* Whistler u. *albogularis* (Less.) 15,0—17,5×11,6—12,7 [Morgan (Ibis 1875), Cat. Brit. Mus., Baker, Nehrkorn, 5 n. R. Kreuger, briefl.]	16,4	12,5	0,070	0,058	1,34	5,0%	*vernayi:* O-Ghats in S-Indien *albogularis:* westl. Halbinsel Indien [= *pectoralis* (Jerd.)] (Kreuger: 2/2, 1/1 Südindien)
100 *Rhipidura albicollis canescens* (Koelz), *albicollis* (V.) u. *stanleyi* Baker 16,1—18,2×12,0—13,8 = 0,06—0,09 g	17,3	13,0	0,075	0,057	1,53	4,9%	*canescens:* Kaschmir bis W-Nepal *albicollis:* Nepal, Sikkim, O-Pakistan, W-Bengalen *stanleyi:* Burma, Thailand, Indochina, Hainan
108 *Rhipidura javanica longicauda* Wallace u. *javanica* (Sparrm.) 16,2—20,3×12,4—14,5 = 0,070—0,125 g (zum Teil nach Hellebrekers & Hoogerwerf 1967)	17,9	13,4	0,090	0,064	1,68	5,5%	*longicauda:* Thailand, Indochina, Malayische Halbinsel, Sumatra, Borneo, Bali *javanica:* Java
12 *Rhipidura javanica nigritorquis* Vig. 16,6—18,8×13,6—14,5 = 0,08—0,14 g	18,0	13,8	0,110	0,075	1,80	6,1%	*Philippinen*
52 *Rhipidura phoenicura* Müll. & Schleg. 16,5—20,0×12,5—14,0 = 0,07—0,08 g (Nehrkorn, Hoogerwerf; Hellebrekers & Hoogerwerf 1967)	18,1	13,2	0,078	0,056	1,65	4,7%	Java
2 *Rhipidura cyaniceps cyaniceps* Cass. 18,8×13,5; 19,0×14,0 (Cat. Brit. Mus.)	18,9	13,7	—	—	1,86	—	Luzon (Philippinen)
13 *Rhipidura rufiventris isura* Gld. 17,0—19,6×13,2—14,3 = 0,095—0,115 g	18,0	14,0	—	—	1,85	—	tropisches Australien [= *setosa* (Qu. & Gaim.)]
1 *Rhipidura rufiventris gularis* Müll. (nach Nehrkorn)	17,0	13,0	—	—	1,50	—	Neuguinea
20 *Rhipidura rufiventris finschii* Salvad. 18,0—19,5×13,0—14,5 = 0,09—0,12 g	18,7	13,7	0,105	0,070	1,84	5,7%	Neu Britannien
2 *Rhipidura rufiventris gigantea* Stres. 19,0×14,0; 20,0×14,0 (n. O. Meyer, Journ. f. Orn. 82, S. 294, 1934)	19,5	14,0	—	—	2,00	—	Lihir- u. Tabar Inseln (Neu Britannien) (Eier von Lihir)

	A	B	g	d	G	Rg	
6 *Rhipidura fuliginosa preissi* Cab. 14,7—16,0×11,4—12,7 (nach CAMPBELL u. NORTH)	15,2	12,1	—	—	1,15	—	SW-Australien
2 *Rhipidura fuliginosa albicauda* North (nach CAMPBELL u. NORTH)	16,4	12,6	—	—	1,36	—	Zentral-Australien
41 *Rhipidura fuliginosa alisteri* Math. 14,8—17,0×11,4—12,7 = 0,06—0,07 g (8 Eier n. R. KREUGER, briefl.)	15,9	12,2	0,065	0,057	1,20	5,4%	S-Queensland, N wenigstens bis Rockhampton, Neusüdwales, Victoria, Süd-Australien (= *albiscapa* Gld.) (Kreuger: 2/3 u. 1/2 Victoria)
13 *Rhipidura fuliginosa albiscapa* Gld. 15,2—16,5×11,4—12,7 (CAMPBELL, NORTH, CAT. BRIT. MUS., JAMES 1970)	15,8	12,1	—	—	1,22	—	Tasmanien, Inseln der Baß Straße (= *diemensis* Sharpe)
3 *Rhipidura fuliginosa pelzelni* Gray 15,5—16,0×11,7—12,5 (NORTH u. CAMPBELL)	15,9	12,0	—	—	1,20	—	Insel Norfolk
18 *Rhipidura fuliginosa fuliginosa* (Sparrm.) u. *placabilis* Bangs 15,0—18,0×12,0—14,3 = 0,065—0,075 g	16,0	12,6	0,070	0,059	1,35	5,2%	*fuliginosa:* Neuseeland (Südinsel) (= *flabellifera* (Gm.)) *placabilis:* Nordinsel
3 *Rhipidura nebulosa nebulosa* Peale (u. *altera* Mayr?) 16,5—17,0×13,0—13,2 = 0,07—0,08 g (Museum Wien u. NEHRKORN 1879)	16,8	13,1	0,075	0,058	1,50	5,0%	*nebulosa:* Upolu (Samoa Inseln) *altera*: Savaii (Samoa Inseln)
4 *Rhipidura leucothorax leucothorax* Salvad. 16,0—19,0×13,0—14,3 (NEHRKORN u. OG.-GRANT)	17,5	13,7	—	—	1,73	—	N-Neuguinea v. Astrolabe Bucht, im S von Port Moresby westwärts
1 *Rhipidura atra cinnamomea* Stres. (nach HARRISON & FRITH, Emu 70, S. 175, 1970)	18,6	13,8	—	—	1,80	—	SO-Neuguinea (syn. *atra* Salvad.?, die dann Gebirge Neuguineas außer Cyclopen Geb. bewohnt) (Ei von Bonono)

	A	B	g	d	G	Rg	
2 *Rhipidura atra vulpes* Mayr 18,0×15,0; 18,8×14,1 = 0,095 g [SCHÖNWETTER (Orn. Mon. ber. 48, S. 116, 1940) im Zool. Mus- Berlin]	18,4	14,5	0,095	0,061	2,02	4,7%	NO-Neuguinea (nach RAND & GILLIARD 1967 nur Cyclopen Gebirge, dann diese Eier zur Nominatform)
3 *Rhipidura rufifrons uraniae* Oust. (nach HARTERT)	16,5	12,5	—	—	1,35	—	Guam (Marianen)
— *Rhipidura rufifrons kubaryi* Finsch (nach NEHRKORN 1879)	18,0	14,0	—	—	1,85	—	Ponapé (Carolinen)
2 *Rhipidura rufifrons louisiadensis* Hart. 18,0×14,0; 17,5×13,7 (n. HARTERT, Nov. Zool. 6, S. 79, 1899)	17,8	13,9	—	—	1,81	—	Louisiaden (Inseln Rossel u. Misima) u. Bonvouloir Inseln
2 *Rhipidura rufifrons intermedia* North 17,3×12,4; 17,5×13,2 (nach NORTH)	17,4	12,8	—	—	1,50	—	NO-Queensland (meist syn. zu *rufifrons*)
17 *Rhipidura rufifrons rufifrons* (Lath.) u. *dryas* Gld. 15,7—18,3×12,5—13,8 (n. NORTH, CAMPBELL; 2 n. JAMES 1970)	17,4	13,0	—	—	1,56	—	O-Australien (O-Queensland bis Victoria) (*dryas:* siehe nächste Form)
2 *Rhipidura rufifrons dryas* Gld. 16,5×11,9; 16,5×13,2 (nach NORTH)	16,5	12,5	—	—	1,35	—	N-Territorium, Golfgebiet v. Queensland
5 *Bias musicus musicus* (V.) 19,1—21,0×14,7—15,8 = 0,11—0,14 g (n. BATES; 2 n. R. KREUGER, briefl.)	19,5	15,0	0,130	0,076	2,27	5,6%	W-Afrika v. Portug. Guinea bis S-Sudan, W-Uganda, S-Kongo, N Angola (Kreuger: 1/2 von Ghana)
— *Bias musicus changamwensis* van Som. (n. FISCHER aus KUSCHEL, Journ. f. Orn. 43, S. 327, 1895)	19,0	15,0	—	—	2,25	—	O-Afrika von O-Kenia bis Portug. O-Afrika (Kuschel: Massailand)
— *Megabyas flammulatus aequatorialis* (nach PRAED & GRANT 1955)	~ 21,0	~ 16,0	—	—	~ 2,75	—	Zentral-Afrika (Angola bis Uganda) (Eier aus Uganda)
1 *Batis capensis dimorpha* (Shelley) (nach BELCHER 1925, 1930)	20,0	15,0	—	—	2,35	—	Niassaland, NO-N-Rhodesien, S-Portug. O-Afrika (Eier vom Niassaland)

	A	B	g	d	G	Rg	
3 *Batis capensis erythrophthalma* Swynn. (nach Swynnerton, Ibis 1907, S. 69f.)	19,0	14,5	—	—	2,10	—	S-Rhodesien u. angrenzendes Portug. O-Afrika
47 *Batis capensis hollidayi* Clancey u. *capensis* (L.) 16,3—21,0×12,7—14,8 (Layard, Nehrkorn, Cat. Brit. Mus., Chubb, 36 n. Roberts 1957, 4 n. James 1970)	17,9	13,7	—	—	1,75	—	*hollidayi:* Osten S-Afrikas, N bis Portug. O-Afrika *capensis:* W- u. Mittel-Kapland bis W-Caprivi-Zipfel
2 *Batis fratrum fratrum* (Shelley) 16,3—19,3×12,5—14,1 (nach Roberts)	18,1	13,1	—	—	1,63	—	Portug. O-Afrika u. Niassaland bis Natal u. Sululand
2 *Batis molitor soror* Rchw. (nach Belcher)	16,5	13,0	—	—	1,45	—	Portug. O-Afrika (außer S) bis SO-Kenia (Eier vom S-Niassaland)
64 *Batis molitor palliditergum* Clancey u. *molitor* (Hahn & Küster) 15,6—19,0×12,3—14,2 = 0,08 g (nach Nehrkorn, Priest, Chubb, Roberts 1957, 42 n. James 1970, 1 n. R. Kreuger, briefl.)	17,4	13,1	0,083	0,062	1,56	5,3%	*palliditergum:* Transvaal, Botswana, S-Rhodesien *molitor:* O-Kapland, Natal, S-Portug. O-Afrika (Kreuger: 1/1 Estcourt, Natal)
5 *Batis pririt affinis* (Wahlberg) 16,0—16,7×12,1—13,2 = 0,070—0,080 g	16,3	12,6	0,075	0,062	1,36	5,5%	SW-Afrika (Eier vom Damaraland)
2 *Batis senegalensis* (L.) 15,2×11,8; 15,5×12,1 (nach Jourdain, Ibis 1935, S. 646)	15,3	12,0	—	—	1,15	—	Senegal bis Ubangi-Schari [Eier von Nigeria (Lokoja)]
2 *Batis orientalis orientalis* (Heuglin) 16,5—17,5×12,5—13,0 0,077 g (nach v. Erlanger, Archer & Godman, Birds of Brit. Somaliland IV, London 1961, S. 1128f.)	17,3	12,9	0,077	0,059	1,51	5,1%	O-Sudan, Eritrea, Abessinien bis N-Somalia und NO-Kenia (v. Erlanger: *somaliensis* Neum.) (1/2 und 1/3 von Somalia)
1 *Batis minor erlangeri* Neum. (nach Chapin 1953)	16,2	12,3	—	—	1,30	—	Kamerun u. N-Angola bis Eritrea u. Abessinien (bei Chapin: *nyansae* Neum.) (Ei vom oberen Uelle, Kongo)

	A	B	g	d	G	Rg	
2 *Batis minor suahelica* Neum. (nach Moreau)	15,4	12,4	—	—	1,24	—	SO-Kenia, NO-Tanganjika
— *Dyaphorophyia blissetti chalybea* Rchw. 17,5—18,0×12,0—12,5 (nach Bates)	17,7	12,3	—	—	1,40	—	Fernando Po, S-Kamerun bis Gabun (manchmal zu *Platysteira*)
2 *Dyaphorophyia castanea castanea* (Fraser) (nach Bates)	18,3	13,3	—	—	1,68	—	S-Nigeria bis Angola, S-Sudan, W-Kenia (bei Hartlaub: *Platysteira leucopygialis* Fraser)
— *Platysteira cyanea cyanea* (Müll.)	(siehe Text)						Senegal bis Kamerun u. Ubangi-Schari
— *Platysteira cyanea nyansae* Neum. 18,0—19,0×~14,0 (nach Chapin 1953)	~18,5	~14,0	—	—	~1,88	—	unterer Kongo u. Kasai bis Kenia u. NW-Tanganjika (Chapin: c/2 von Faradje)
— *Platysteira peltata cryptoleuca* Oberholser (nach Roberts 1926)	17,1	13,0	—	—	1,52	—	O-Afrika (Somalia bis hohes O-S-Rhodesien) (Eier von Daressalam)
8 *Platysteira peltata peltata* Sundev. 18,2—19,5×13,6—14,0 (n. Roberts 1957)	19,2	14,0		—	1,98	—	Niassaland, O-S-Rhodesien bis S-Sululand (Roberts: 2 Sululand, 6 S-Rhodesien)
— *Erythrocercus livingstonei thomsoni* Shelley (nach Praed & Grant 1955)	~13,0	~10,5	—	—	~0,75	—	S-Tanganjika, NO-Portug. O-Afrika, SO-Niassaland
43 *Culicicapa ceylonensis pallidior* (Ticeh.) 14,1—16,4×11,2—12,4 = 0,05 g (nach Baker; 3 n. R. Kreuger, briefl.)	15,0	12,0	0,049	0,047	1,12	4,4%	Afghanistan, Beludschistan, Kaschmir, Simla, Garhwal (Kreuger: NW-Indien)
100 *Culicicapa ceylonensis ceylonensis* (Sws.) 13,9—17,5×11,4—12,8 = 0,05—0,07 g	15,1	12,0	0,060	0,056	1,16	5,2%	Indien (ohne den W u. NW), Ceylon, Burma, Sumatra, Borneo
9 *Culicicapa ceylonensis percnocara* Oberh. 14,5—16,6×11,4—12,7 = 0,05—0,06 g (nach Hoogerwerf; Hellebrekers & Hoogerwerf 1967)	15,4	12,0	0,050	0,046	1,16	4,3%	Java

	A	B	g	d	G	Rg	
1 *Monarcha axillaris fallax* (Ramsay) (nach HARRISON & FRITH 1970)	21,9	14,8	—	—	2,42	—	Gebirge Mittel- u. O-Neuguineas, O vom Weyland Gebirge (Ei von Boneno)
— *Monarcha rubiensis* (Meyer) (nach A. B. MEYER)	22,0	16,0	—	—	2,95	—	N-Neuguinea (von der Geelvink Bai bis zum Ramu), SW-Neuguinea (Eier von Rubi)
18 *Monarcha cinerascens impediens* Hart. 22,9—25,5 × 16,4—17,6 = 0,22 g	23,7	17,1	0,195	0,082	3,64	5,4%	O-Melanesien: Inseln östl. von Neu Irland (Feni u. a.), O-Salomonen (Gower O von Ysabel) u. Ongtong Java (Eier von Vuatom, Neu Britannien
6 *Monarcha castaneiventris castaneiventris* Verr. 23,7—24,8 × 17,2—18,3 = 0,18—0,21 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	24,5	17,7	0,194	0,077	3,99	4,9%	Salomonen: Malau Paina (Kreuger: 2 c/3 von dort)
8 *Monarcha castaneiventris ugiensis* Ramsay 23,5—25,4 × 17,5—18,5 = 0,19—0,22 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	24,4	18,0	0,198	0,077	4,14	4,8%	Salomonen: Insel Paina (Kreuger: c/4, 2/2 von dort)
15 *Monarcha melanopsis pallida* Math. u. *melanopsis* (V.) 21,0—24,6 × 14,5—17,5 (NORTH, CAMPBELL, NEHRKORN, CAT. BRIT. MUS.)	22,8	16,6	—	—	3,28	—	*pallida:* Kap York bis Cardwell *melanopsis:* S-Queensland bis O-Victoria
3 *Monarcha frater canescens* Salvad. 18,6—19,3 × 14,5—14,8 = 0,12 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	18,9	14,6	0,119	0,074	2,21	5,4%	Kap York Halbinsel, N-Queensland (manchmal zu *melanopsis* gezogen, aber Ei wohl zu klein)
2 *Monarcha manadensis* (Quoy & Gaimard) 24,5 × 16,5—17,0 (nach OGILVIE-GRANT)	24,5	16,7	—	—	3,58	—	Neuguinea

	A	B	g	d	G	Rg	
7 *Monarcha guttula* (Garnot) 19,5—23,0×15,0—16,5 = 0,11—0,15 g	21,7	15,8	0,133	0,066	2,83	4,7%	Neuguinea mit vielen westl. papuanischen Inseln, D'Entrecasteaux (Ferguson)- u. Louisiade Archipel (= *heterura* Salvad.)
17 *Monarcha verticalis* Scl. 21,4—24,0×15,0—17,0 = 0,160—0,195 g	22,8	16,3	0,180	0,082	3,18	5,7%	Neu Britannien, Duke of York
2 *Monarcha takatsukasae* (Yamashina) (n. Yamashina, Tori 7, S. 401, 1932)	20,0	15,0	—	—	2,38	—	Insel Tinian (Marianen)
1 *Monarcha trivirgata loricata* (Wall.)? (Cat. Brit. Mus.)	22,6	16,5	—	—	3,20	—	Buru (Molukken)
4 *Monarcha trivirgata nigrimentum* (Gray) 20,9—21,6×15,5—15,7 = 0,15—0,16 g	21,2	15,6	0,155	0,080	2,71	5,7%	Amboina (Molukken)
2 *Monarcha trivirgata diademata* Salvadori (nach Nehrkorn)			(wie *nigrimentum*)				Obi (Molukken)
4 *Monarcha trivirgata albiventris* Gld. 19,8—21,2×14,2—14,7 (nach North)	20,6	14,5	—	—	2,27	—	nördl. Kap York Halbinsel, Inseln der Torres Straße
19 *Monarcha trivirgata gouldi* Gray 19,6—23,0×13,7—16,2 = 0,12—0,16 g	20,9	15,0	0,140	0,076	2,47	5,7%	Mittel-Queensland bis NO-Neusüdwales [oft = *trivirgata* (T.), die Timor bewohnt?]
— *Monarcha leucotis* Gld.		(bei Cayley ohne Maße beschrieben)					N- u. O-Queensland (bei Cayley: *Carterornis*)
36 *Monarcha alecto chalybeocephala* (Garn.) u. *lucida* (Gray) 19,7—25,0×14,5—18,0 = 0,120—0,185 g	22,1	15,8	0,165	0,080	2,90	5,7%	Neuguinea (außer Fly Fluß-Gebiet), viele papuanische Inseln, Bismarckarchipel *lucida:* D'Entrecasteaux- u. Louisiade Archipel (= *Piezorhynchus*)
22 *Monarcha alecto nitida* (Gld.) 19,3—22,8×14,7—16,5 (North, Campbell, Nehrkorn, Cat. Brit. Mus.)	21,2	15,4	—	—	2,65	—	tropisches N-Australien (Point Torment bis Cardwell), S-Neuguinea (Fly Fluß) [= *Piezorhynchus alecto* (T.)]

	A	B	g	d	G	Rg	
20 *Monarcha hebetior eichhorni* Hart. 18,7—21,0 × 14,8—16,0 = 0,13—0,16 g	20,0	15,4	0,145	0,080	2,50	5,8%	Neu Britannien (Vuatom) (= *Piezorhynchus*)
2 *Arses telescophthalmus aruensis* Sharpe 20,0 × 14,0—15,5 (nach A. B. Meyer)	20,0	14,8	—	—	2,30	—	Aru Inseln
1 *Arses telescophthalmus lauterbachi* Rchw. (nach Nehrkorn)	20,0	14,5	—	—	2,20	—	NO-Neuguinea
1 *Arses telescophthalmus harterti* van Oort (nach Rand 1942)	19,0	13,8	—	—	1,91	—	S-Neuguinea vom Mimika Fluß O bis Hall Sund
4 *Arses lorealis* De Vis 18,3—19,5 × 13,2—14,2 (nach Campbell, North u. Le Souëf)	18,9	13,8	—	—	1,90	—	N-Queensland (Kap York) (= *candidior* North)
4 *Arses kaupi* Gould 19,3—20,9 × 14,0—14,6 (nach Campbell)	20,0	14,2	—	—	2,12	—	N-Queensland (Cairns-Distrikt)
10 *Mayrornis lessoni lessoni* (Gray) 18,0—20,0 × 13,6—14,5 = 0,080—0,115 g [Nehrkorn, Cat. Brit. Mus., Sammlung Schönwetter, Timmermann (Beitr. Fortpfl. biol. Vögel 9, S. 139, 1931)	18,7	14,1	0,105	0,068	1,95	5,4%	westl. Fidschi Inseln (= *Muscylva*)
19 *Metabolus rugensis* (Hombr. & Jacq.) 24,5—28,5 × 18,8—21,0 = 0,23—0,26 g (Zool. Mus. Berlin, Sammlungen Nehrkorn u. Schönwetter; 15 n. Brandt 1962)	26,8	19,4	0,245	0,082	5,16	4,8%	Ruk (Truk) in den Carolinen (Brandt: 15 c/1)
11 *Clytorhynchus vitiensis vitiensis* (Hartl.) u. *layardi* Mayr 23,0—25,5 × 17,0—19,0 = 0,20—0,26 g	24,2	17,8	0,23	0,094	4,10	5,6%	*vitiensis:* Viti Levu (Fidschi Inseln) [bei Nehrkorn: *Pinarolestes macrorhynchus* (Layard)] *layardi:* Taviuni (Fidschi Inseln)
— *Clytorhynchus nigrogularis* (Layard) (nach Nehrkorn 1879)	28,0	20,0	—	—	5,85	—	Fidschi Inseln (bei Nehrkorn: *Myiolestes*)
2 *Philentoma velata caesia* (Lesson)	20,9	14,9	— (siehe Text)	—	2,40	—	Malayische Halbinsel, Sumatra, Borneo (= *Drymophila*) (Eier von W-Borneo)

	A	B	g	d	G	Rg	
– *Trochocercus albonotatus subcaeruleus* Grote u. *swynnertoni* Neum. 17,0×12,0 (Belcher); 19,0×14,5 (Swynnerton)	18,0	13,3	— (siehe Text)	—	1,65	—	*subcaeruleus:* Tanganjika bis Niassaland u. NO-S-Rhodesien *swynnertoni:* O-S-Rhodesien
2 *Trochocercus albiventris albiventris* Sjöstedt 16,8×12,0; 16,9×12,2 (nach Serle 1950)	16,9	12,1	—	—	1,29	—	Fernando Po, Kamerun, O-Nigeria (Eier aus Kamerun)
2 *Trochocercus nigromitratus* (Rchw.) (nach Bates)	18,0	12,0	—	—	1,36	—	SO-Nigeria bis Gabun, Uganda u. W-Kenia (Bates: S-Kamerun)
6 *Trochocercus cyanomelas bivittatus* Rchw. 14,2–17,5×11,7–13,1 (nach Belcher u. Serle)	16,8	12,5	—	—	1,40	—	Kenia bis S-Rhodesien (Eier von Niassaland u. S-Rhodesien)
4 *Trochocercus cyanomelas cyanomelas* (V.) 16,8×12,6 (Layard); 17,8×13,0 (Chubb)	17,3	12,8	— (siehe Text)	—	1,45	—	W-Transvaal u. Natal bis SO-Kapland (bei Layard: *Terpsiphone*)
2 *Trochocercus nitens nitens* Cassin (nach Chapin 1953, S. 699)	~ 20,0	~ 13,0	—	—	~ 1,78	—	S-Nigeria bis N-Angola u. Uganda (Eier von W-Uganda)
2 *Elminia longicauda longicauda* (Sws.) 15,3×12,3; 17,0×12,3 (nach Serle 1940)	16,1	12,3	—	—	1,26	—	Gambia bis Nigeria (= *Erannornis*) (Eier aus N-Nigeria)
3 *Elminia longicauda teresita* Antinori (nach Pitman u. Bates)	16,9	12,6	—	—	1,40	—	Kamerun u. Angola bis S-Sudan, Uganda, NW-Tanganjika (= *Erannornis*, kürzlich zu *Trochocercus*) (Eier aus Kamerun u. Uganda)
2 *Elminia albicauda* Bocage 16,5–17,2×11,9–12,0 (nach Belcher)	16,9*	12,0	—	—	1,28	—	Angola, S- u. O-Kongo bis SW-Uganda, Tanganjika u. N-Portug. O-Afrika (= *Erannornis*) (Eier aus dem Niassaland)

	A	B	g	d	G	Rg	
11 *Hypothymis azurea ceylonensis* Sharpe 16,0—19,2×13,0—14,3 = 0,08—0,09 g (nach BAKER; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	18,0	13,7	0,086	0,061	1,77	5,0%	Ceylon (jetzt manchmal zu *Monarcha*) (KREUGER: c/3 Colombo)
32 *Hypothymis azurea sykesi* Baker 16,7—18,3×12,7—14,0 = 0,09 g (HUME, CAT. BRIT. MUS., 32 n. R. KREUGER, briefl.)	17,5	13,5	0,089	0,065	1,67	5,5%	Südhälfte Indiens (KREUGER: 1/2 Kanara)
55 *Hypothymis azurea styani* (Hartl.) 15,9—18,0×12,1—14,1 = 0,07—0,09 g	17,3	13,3	0,080	0,059	1,60	5,0%	N-Hälfte Indiens, Assam, Burma, Thailand, Yünnan, Indochina, Hainan (meist syn. *sykesi*)
33 *Hypothymis azurea tytleri* (Beavan) 17,0—18,5×13,1—14,0 = 0,08—0,10 g	17,9	13,9	0,095	0,065	1,81	5,2%	Andamanen
18 *Hypothymis azurea prophata* Oberh., *azurea* (Bodd.) u. *oberholseri* Stres. 17,3—20,0×12,5—14,0 (CAT. BRIT. MUS., NEHRKORN, WHITEHEAD)	18,0	13,3	— (siehe	— Text)	1,68	—	*prophata*: Malayische Halbinsel Sumatra, Borneo *azurea*: Philippinen [= *occipitalis* (Vig.)] Eier von Luzon, Palawan *oberholseri*: Taiwan
58 *Hypothymis azurea javana* Chasen & Kloss 16,4—19,7×12,6—13,9 = 0,07—0,010 g (nach HOOGERWERF; HELLEBREKERS & HOOGERWERF 1967)	17,7	13,2	0,088	0,065	1,62	5,4%	Java
2 *Hypothymis puella puella* (Wallace) 20,9×14,6; 20,4×14,7 (COOMANS DE RUITER)	20,6	14,7	—	—	2,35	—	Celebes, Buton (Eier von S-Celebes)
1 *Terpsiphone corvina* (Newton) (n. FRASER 1972)	22,5	15,7	—	—	2,85	—	Seychellen (c/1 von La Digne)
— *Terpsiphone rufiventer neumanni* Stres.	(nach BATES wie *T. rufocinerea batesi*)						Nigeria bis Gabun (Eier von S-Kamerun)
2 *Terpsiphone rufiventer bedfordi* (Og.-Grant) (nach PRIGOGINE 1971)	19,0	14,1	—	—	1,96	—	NO-Ituri u. südw. bis O-Kongo (Prigogine: Itombwe)

	A	B	g	d	G	Rg	
4 *Terpsiphone rufiventer emini* Rchw. 18,4—21,5×13,8—15,5=0,10—0,11 g (nach NEHRKORN, 2 n. R. KREUGER, briefl.)	20,0	14,7	0,104	0,069	2,26	5,1%	Uganda (N u. W vom Victoria See), NW-Tanganjika, W-Kenia O bis Kakamega u. Kaimosi (R. Kreuger: 1/2 v. Entebbe)
7 *Terpsiphone rufocinerea batesi* Chapin 18,5—19,5×13,5—14,5=0,093 g (nach Og.-Grant bei BATES; 1 Ei n. R. KREUGER, briefl.)	19,0	14,0	0,093	0,061	1,95	4,8%	Kamerun u. Kongo O bis Ituri (bei BATES: *rufocinerea* Cab.) (Kreuger: 1 von Bitye, S-Kamerun)
2 *Terpsiphone rufocinerea rufocinerea* Cab.? 19,1×14,0=0,10 g; 18,9×13,5=0,09 g (Sammlung Schönwetter)	19,0	13,7	0,095	0,062	1,87	5,1%	(N-Nigeria? u.) S-Kamerun bis nördlichstes Angola (Eier von Boma, wohl irrtüml. als *T. viridis speciosa* bestimmt)
34 *Terpsiphone viridis plumbeiceps* Rchw. 18,0—19,8×13,4—15,2=0,085—0,100 g (6 Eier n. HOESCH & NIETHAMMER 1940, 23 nach JAMES 1970)	18,5	14,1	0,095	0,061	1,86	5,0%	Mittel-Angola bis Portug. O-Afrika u. südw. bis SW-Afrika, S-Rhodesien, W- u. N-Transvaal, NO-Sululand
35 *Terpsiphone viridis granti* (Roberts) 17,6—21,1×13,0—15,2=0,09—0,11 g NEHRKORN, CAT. BRIT. MUS., JAMES 1970; 8 n. R. KREUGER, briefl.)	19,6	14,5	0,100	0,063	2,16	5,0%	S-Afrika N bis Natal u. O-Transvaal [= *perspicillata* (Sws.)] (Kreuger: 4/2 aus Natal)
5 *Terpsiphone viridis ungujaensis* (Grant & Praed) 15,8—19,5×12,7—13,5=0,06—0,09 g	17,2	13,1	0,075 (siehe	0,057 Text)	1,54	4,9%	Sansibar u. O-Tanganjika (früher: „*suahelica* Rchw.“)
1 *Terpsiphone viridis kivuensis* Salomonsen (nach PRIGOGINE 1971)	19,1	14,2	—	—	1,99	—	O-Kongo, Ruanda-Urundi (bei PRIGOGINE: *speciosa*)
4 *Terpsiphone viridis ferreti* (Guérin) 17,5—19,8×13,5—14,0=0,091—0,096 g (nach v. ERLANGER, Journ. f. Orn. 53, S. 688, 1905; PRIGOGINE, Rev. Zool. Bot. Afr. 46, S. 259, 1961)	19,5	13,8	0,095	0,065	1,95	5,2%	Eritrea u. Abessinien bis NO-Kongo u. N-Tanganjika [= *cristata* Gm., = *viridis* (St. Müll.)] (Eier zum Teil von Harar, Abessinien)

	A	B	g	d	G	Rg	
10 *Terpsiphone viridis speciosa* Cassin 17,0—20,0 × 12,5—15,0 = 0,09—0,13 g (3 n. Sammlung R. Kreuger, briefl.)	18,8	13,9	0,100	0,068	1,92	5,2%	Gabun u. Kamerun bis Kongo (Kreuger: Bityo. S-Kamerun)
12 *Terpsiphone mutata mutata* (L.) (u. *singatra* Salom.?) 18,0—19,3 × 13,7—14,7 (Hartlaub, Cat. Brit. Mus., Nehrkorn; 3 n. Rand 1936, S. 434)	18,8	14,2	—	—	2,00	—	Madagaskar *singatra*: W-Madagaskar
Terpsiphone mutata vulpina Newton (nach Newton, Proc. Zool. Soc. London 1877, S. 299)	18,2	14,4	—	—	2,00	—	Anjouan (Comoren)
2 *Terpsiphone bourbonnensis desolata* (Salom.) 19,6—20,0 × 15,0 (nach Hartlaub u. Cat. Brit. Mus.)	19,8	15,0	—	—	2,30	—	Mauritius (= *Trochocercus*)
27 *Terpsiphone paradisi turkestanica* (Sar. & Härms) 19,3—23,0 × 14,1—16,8 [nach Grote aus Sarudny (1915), 17 n. Dementiew u. a. (6, 1954, S. 121, x n. Dolguschin u. a. (Vögel Kasachstans 3, Alma Ata, 1970, S. 447)]	20,9	15,4	—	—	2,58	—	Russ. Turkestan westw. bis Buchara
50 *Terpsiphone paradisi leucogaster* (Sws.) 18,0—21,0 × 14,0—15,2 (nach Baker)	20,1	14,9	—	—	2,35	—	Afghanistan, Beludschistan, Himalaja O bis Nepal
100 *Terpsiphone paradisi paradisi* (L.) 19,0—22,2 × 14,2—16,0 = 0,105—0,140 g	20,2	15,1	0,120	0,067	2,40	5,0%	Indien (= *Tchitrea*)
10 *Terpsiphone paradisi ceylonensis* (Sar. & Härms) 19,0—21,5 × 14,8—16,3	20,2	15,3	—	—	2,44	—	Ceylon

	A	B	g	d	G	Rg	
100 *Terpsiphone paradisi saturatior* (Sal.) u. *affinis* (Blyth) 18,6—21,8×14,3—16,4 = 0,105—0,145 g	20,0	14,9	0,120	0,068	2,34	5,1%	*saturatior*: Sikkim, Assam, O-Pakistan, N-Burma *affinis*: ostw. anschließend bis Yünnan, Indochina, Thailand, Malayische Halbinsel, Sumatra
28 *Terpsiphone paradisi incei* (Gld.) 18,3—23,5×13,8—16,2 = 0,105—0,140 g (Museum Koenig, Bonn; La Touche, Cat. Brit. Mus., Sammlung Schönwetter)	20,7	14,8	0,118	0,068	2,35	5,0%	S-Ussuriland, Mandschurei über Hopeh bis Szetschwan, Yünnan, Fukien (Futschau) (= *Tchitrea*)
— *Terpsiphone paradisi borneensis* (Hart.) (n. Gibson-Hill, Bull. Raffles Mus. 21, 106—115, 1950, zu groß für diese Art?)	23,0	16,0	—	—	3,10		Borneo
2 *Terpsiphone paradisi australis* Chasen (n. Hellebrekers & Hoogerwerf 1967)	19,9	14,7	0,115	0,068	2,32	5,0%	S-Sumatra, Java
2 *Terpsiphone paradisi floris* Büttik. 21,5×16,0 = 0,157 g; 21,7×16,1 = 0,159 g (Hellebrekers & Hoogerwerf 1967)	21,6	16,9	0,158	0,074	3,17	5,0%	Flores
25 *Terpsiphone atrocaudata atrocaudata* (Eyton) u. *periophthalmica* (Og.-Grant) 19,1—22,5×14,9—16,0 = 0,12—0,15 g	20,8	15,3	0,135	0,072	2,55	5,3%	*atrocaudata*: Japan (Hondo, Schikoku, Kiuschiu) *periophthalmica*: Taiwan
7 *Terpsiphone atrocaudata illex* Bangs 19,6—21,5×15,1—15,7 = 0,13 g (Nehrkorn, Schönwetter, 4 n. James 1970)	20,7	15,4	0,130	0,071	2,54	5,2%	Japan (Jakuschima, Riu Kiu Inseln)

	A	B	g	d	G	Rg	
6 *Terpsiphone cinnamomea unirufa* Salom. u. *cinnamomea* (Sharpe) 21,0—22,0×15,5—16,0 (Cat. Brit. Museum, Nehrkorn)	21,4	15,8	—	—	2,80	—	*unirufa*: N-Philippinen [= *Zeocephus rufus* (Gray)] *cinnamomea*: S-Philippinen (Eier von NO-Luzon u. Sulu Inseln)
1 *Terpsiphone cyanescens* (Sharpe) (nach Nehrkorn)	21,5	15,5	—	—	2,72	—	Palawan (Philippinen) (= *Zeocephus*)
21 *Falcunculus frontatus frontatus* (Lath.) 21,5—24,9×16,2—17,3 = 0,14—0,19 g (7 n. Sammlung R. Kreuger, briefl.)	23,1	16,5	0,170	0,081	3,26	5,2%	O- u. SO-Australien (Kreuger: 1/2, 1/3 aus Victoria, 1/2 Neusüdwales)
— *Falcunculus frontatus whitei* Campbell (nach Cayley)		(wie die anderen Unterarten)					NW-Australien u. N-Territorium
8 *Falcunculus frontatus leucogaster* Gld. 22,1—24,6×15,7—17,0 (Gould, Cat. Brit. Mus., North)	22,8	16,0	—	—	3,00		SW-Australien
33 *Oreoica gutturalis gutturalis* (Vig. & Horsf.) u. *pallescens* Math. 24,6—29,2×19,7—22,3 = 0,28—0,39 g (2 Eier n. R. Kreuger, briefl.)	28,0	20,6	0,340	0,109	6,25	5,4%	Inneres Australien (außer NW) [= *cristata* (Lewin)] *pallescens*: NW-Inner-Australien
2 *Pachycare flavogrisea subpallida* Hartert 21,5×15,6; 20,5×15,0 (nach Frith 1971 im Brit. Mus.)	21,0	15,0	—	—	2,46	—	NO-Neuguinea (Saruwaged- u. Herzog Gebirge), SO-Neuguinea (Frith: 1/2 Rawlinson-Mts.)
— *Pachycephala rufinucha niveifrons* Hart.	(bei Loke Wan Tho ohne Maße beschrieben)						Mittel-Neuguinea von Wandammen- bis Bismarck Gebirge
1 *Pachycephala rufinucha gamblei* Rothsch. (nach Harrison 1971 im Brit. Mus.)	28,9	20,4	—	—	6,23	—	SO-Neuguinea (Ei von Boneno)
17 *Pachycephala olivacea olivacea* Vig. & Horsf. (u. *macphersiana* White?) 26,7—30,0×19,0—20,6 = 0,28—0,32 g	28,1	19,7	0,300	0,100	5,60	5,4%	S-Neusüdwales bis Victoria, SO-Süd-Australien, Tasmanien *macphersiana*: Berge von Neusüdwales u. S-Queensland
— *Pachycephala rufogularis* Gld. (nach Ramsay 1879)	23,0	17,0	—	—	3,44	—	NW-Victoria u. angrenzendes Süd-Australien

	A	B	g	d	G	Rg	
4 *Pachycephala inornata inornata* Gld. 22,3–25,4×17,2–18,2 = 0,16 g (nach JAMES 1970; 2 n. R. KREUGER, briefl.)	23,9	17,7	0,162	0,084	3,67	4,7%	W-Neusüdwales, NW-Victoria, Süd-Australien
9 *Pachycephala inornata inornata* Gld. u. *gilbertii* Gld. 21,3–24,1×16,3–18,3 (NORTH u. CAMPBELL)	23,3	17,3	—	—	3,60	—	*inornata*: s. vorige Form *gilbertii*: SW-Australien
27 *Pachcephala grisola grisola* (Blyth) 20,3–23,0×15,1–16,2 = 0,17 g (nach BAKER, Sammlung Schönwetter)	21,7	15,7	0,170	0,092	2,81	6,0%	Bucht von Bengalen, SW-Burma, W-Thailand, Andamanen [*Hyloterpe cinerea* (Blyth)] (Eier von Andamanen)
x + 28 *Pachycephala grisola butaloides* Stres. 19,6–25,8×15,0–17,0 = 0,14–0,17 g (KUSCHEL, Orn. Mon. ber. 3, S. 155, 1895; HOOGERWERF; HELLEBREKERS & HOOGERWERF 1967)	21,8	15,8	0,146	0,074	2,82	5,2%	Bangka, Billiton, S-Borneo, Kangean, Java, Bali, Lombok (bei HELLEBREKERS & HOOGERWERF: *vandepolli* Finsch) (Eier von Java)
2 *Pachycephala grisola homeyeri* (Blasius) (Sammlung Nehrkorn)	22,0	15,0	—	—	2,60	—	Sulu Inseln, Insel Siamil bei Borneo
5 *Pachycephala hyperythra reichenowi* Rothsch. & Hart. (Sammlung Nehrkorn, 4 Brit. Mus. nach FRITH 1971)	23,1	17,3	—	—	3,42	—	NO-Neuguinea (Sattelberg auf der Huon Halbinsel) (bei NEHRKORN irrig: *salvadorii* Rothsch.)
1 *Pachycephala philippinensis philippinensis* (Walden) (CAT. BRIT. MUS.)	22,9	17,3	—	—	3,50	—	Luzon (Philippinen) (= *Hyloterpe*)
2 *Pachycephala soror klossi* Og.-Grant? 24,3×18,1 = 0,26 g und 23,9×18,0 = 0,23 g (Museum Berlin)	24,1	18,0	0,245 (siehe	0,104 Text)	4,05	6,0%	NO-Neuguinea (vom Weyland Gebirge ostw.) (Eier von Junzaing)
2 *Pachycephala soror bartoni* Og.-Grant 23,8×17,6; 25,8×18,2 (Brit. Mus.) (n. HARRISON & FRITH 1970)	24,8	17,9	—	—	4,13	—	N-Territorium v. Australien

	A	B	g	d	G	Rg	
3 *Pachycephala simplex simplex* Gld. 21,8—23,5 × 15,3—15,8 (nach Le Souëf 1902)	22,6	15,6	—	—	2,84	—	N-Territorium, Australien
4 *Pachycephala pectoralis peninsulae* Hart. 21,0 × 15,8—16,3 (n. H. L. White 1917)	21,0	16,0	—	—	2,77	—	Kap York Halbinsel, S bis Cairns-District [Cayley: *griseiceps* (Gray, White: *inornata* (Ramsay)]
2 *Pachycephala pectoralis javana* Hart. 22,0 × 16,0 = 0,172 g, 22,0 × 16,6 = 0,178 g (nach Hellebrekers & Hoogerwerf 1967)	22,0	16,3	0,175	0,085	3,05	5,7%	O-Java, Bali
2 *Pachycephala pectoralis obiensis* Salvad. 23,5 × 18,0 (Nehrkorn); 24,4 × 17,6 = 0,28 g (Schönwetter)	24,0	17,8	0,280	0,122	4,00	7,0%	Obi (südl. Molukken)
9 *Pachycephala pectoralis occidentalis* Ramsay 19,3—25,6 × 16,0—17,0 (North, Campbell, Nehrkorn)	23,3	16,5	—	—	3,25	—	SW-Australien
41 *Pachycephala pectoralis fuliginosa* Vig. & Horsf., *youngi* Math. u. *pectoralis* (Lath.) 22,1—25,7 × 16,5—18,0 (North, Campbell, Cat. Brit. Mus., James 1970)	23,6	17,3	—	—	3,66	—	*fuliginosa*: Süd-Australien, Teile von Victoria; *youngi*: Teile von Victoria; *pectoralis*: Neusüdwales (außer äußerstem NO) [= *gutturalis* (Lath.)]
21 *Pachycephala pectoralis glaucura* Gld. 23,1—25,8 × 16,5—19,8 (North, Campbell, Cat. Brit. Mus.)	24,5	17,5	—	—	3,85	—	Tasmanien
5 *Pachycephala pectoralis xanthoprocta* Gld. 24,2—26,7 × 17,8—19,0 (North, Nehrkorn, Cat. Brit. Mus.)	25,2	18,2	—	—	4,30	—	Insel Norfolk

	A	B	g	d	G	Rg	
7 *Pachycephala pectoralis melanura* Gld. [u. *hilli* (Campbell?)] 21,2—25,1×15,7—19,3 = 0,27—0,28 g (nach North, Campbell, Museum Stuttgart, 2 n. R. Kreuger, briefl.)	22,1	16,7	0,272	0,103	3,15	5,7%	*melanura*: NW-Australien (King Sund u. Roebuck Bai) (Kreuger: 1/2 Derby) *hilli*: südl. davon (Napier Broome Bai)
— *Pachycephala pectoralis* (*violetae* Math.? u.) *spinicauda* (Pucheran) (aus Mathews Bd. 8, S. 226, 1920)	23,0	17,0	—	—	3,49	—	*violetae*: N-Territorium *spinicauda*: Kap York Halbinsel, S etwa bis zum MacKay-Bezirk (= *robusta* Masters)
15 *Pachycephala pectoralis dahli* Rchw. 20,0—25,0×16,7—18,5 = 0,17—0,22 g (Museum Berlin, Sammlung Schönwetter, P. O. Meyer, briefl.)	22,8	17,8	0,205	0,093	3,70	5,5%	Inseln vor SO-Neuguinea u. bei Neu Britannien u. Neu Irland, Nissan (Eier von Vuatom)
3 *Pachycephala pectoralis rosseliana* Hart. 22,9—23,1×18,3—19,0 (Nehrkorn u. Cat. Brit. Mus.)	23,0	18,8	—	—	4,35	—	Insel Rossel (Louisiaden)
4 *Pachycephala pectoralis cucullata* (Gray) 24,4×18,3 bis 25,4×19,6 (Britisches Museum)	24,9	19,0	—	—	4,60	—	Insel Aneitum, Neue Hebriden (Cat. Brit. Mus.: *chlorura* Gray, die auf Erromango brütet)
6 *Pachycephala pectoralis kandavensis* Ramsay 23,0—27,5×18,0—20,0 = 0,20—0,28 g (Museum Hamburg, Nehrkorn, Timmermann 1931)	25,6	18,8	0,245	0,094	4,65	5,3%	Kandavu Gruppe (Fidschi Inseln) (bei Nehrkorn u. a. errore: *vitiensis* (Gray) (Eier von Kandavu)
1 *Pachycephala pectoralis melanops* (Pucheran) (nach Layard)	29,5	18,9	—	—	5,30	—	Vavau Gruppe u. Late (Tonga Inseln) (bei Layard: *jacquinoti* Bp.) (Ei von Vavau)
— *Pachycephala pectoralis torquata* Layard			(siehe	Text)			Taviuni (Fidschi Inseln)
2 *Pachycephala pectoralis graeffii* Hartl. (Zool. Museum Hamburg)	32,9	20,5	0,44 (siehe	0,112 Text)	7,02	6,3%	Viti Levu (Fidschi Inseln) (siehe nächste Zeile)

	A	B	g	d	G	Rg	
2 *Pachycephala pectoralis graeffii* Hartl. (? *optata* Hartl.) 28,7 × 19,6 = 0,32 g (Britisches Museum) 28,7 × 19,0 = 0,35 g (Museum Hamburg)	28,7	19,8	0,335 (siehe	0,109 Text)	5,80	5,8%	*graeffii*: Viti Levu u. Waia (Fidschi Inseln) *optata*: SO-Viti Levu (Cat. Brit. Mus., Timmermann: *torquata* Layard?) (Eier von Viti Levu)
2 *Pachycephala flavifrons* (Peale) 30,0 × 18,7 = 0,360 g (Mus. Hamburg) 28,8 × 18,8 = 0,290 g (Sammlung Henrici) (s. Timmermann 1931, S. 140)	29,4	18,5	0,325	0,110	5,20	6,2%	Upolu u. Savaii (Samoa Inseln) (Eier von Upolu)
2 *Pachycephala schlegelii obscurior* Hart. 26,9 × 20,6 u. 27,9 × 20,6 (Brit. Mus.)	27,4	20,6	—	—	5,95	—	Zentral- u. O-Neuguinea (vom Weyland Gebirge nach O) (Eier von SO-Neuguinea)
15 *Pachycephala rufiventris falcata* Gld. 20,8—23,0 × 15,7—17,0 = 0,15—0,17 g	21,4	16,3	0,160	0,085	2,90	5,5%	N-Territorium v. Australien
3 *Pachycephala rufiventris dulcior* (Math.) 21,8—22,5 × 15,8—16,4 = 0,16—0,18 g (nach Sammlung R. Kreuger, briefl.)	22,2	16,2	0,165	0,082	3,06	5,4%	N-Queensland, S bis Townsville (Kreuger: c/3 v. Kauranda bei Cairns)
22 *Pachycephala rufiventris rufiventris* (Lath.) 21,0—24,7 × 15,9—17,8 = 0,165—0,200 g (2 n. James 1970)	22,4	16,8	0,180	0,090	3,28	5,5%	S-Australien, im O nordw. bis S-Queensland, im W bis Fortescue (etwa 22° s. Br.)
6 *Pachycephala rufiventris xanthetraea* (Forst.) 20,7—23,8 × 15,5—16,9 = 0,17—0,19 g	22,4	16,4	0,180	0,091	3,15	5,7%	Neu Caledonien
1 *Pachycephala lanioides lanioides* Gld. (nach North)	25,9	18,5	—	—	4,55	—	NW-Australien (Kimberley-Gebiet)
5 *Colluricincla megarhyncha megarhyncha* (Quoy & Gaimard) 22,0—27,0 × 18,0—20,0 (nach Og.-Grant; Nehrkorn)	24,8	19,0	—	—	4,80	—	W-Neuguinea, Salawatti (= *Myiolestes*)

	A	B	g	d	G	Rg	
2 *Colluricincla megarhyncha palmeri* (Rand) 24,3×17,7—17,8 (n. Rand 1942)	24,3	17,8	—	—	4,02	—	Gebiet des Fly Flusses, S-Neuguinea
2 *Colluricincla megarhyncha despecta* Rothsch. & Hartert 26,8×17,4; 27,2×17,7 (n. C. J. O. Harrison 1971 im Brit. Mus.)	27,0	17,6	—	—	4,32	—	SO-Neuguinea (Südküstengebiet) (Harrison: 1/2 von Boneno)
16 *Colluricincla megarhyncha madaraszi* R. & H. 23,0—27,8×17,9—19,5 = 0,24—0,32 g	25,5	18,7	0,26	0,095	4,70	5,5%	Huon Halbinsel (NO-Neuguinea) (bei Nehrkorn: *Pinarolestes*)
8 *Colluricincla megarhyncha fortis* (Gadow) 25,6—28,5×17,7—20,0 (n. Hartert, Nov. Zool. 1896, Meek leg.)	27,0	18,7	—	—	4,80	—	D'Entrecasteaux Archipel (= *Pachycephalopsis*; = *Myiolestes*) (Eier von Fergusson)
3 *Colluricincla megarhyncha trobriandi* (Hart.) 25,3—26,5×20,0—21,0 (n. Hartert, Nov. Zool. 1896, Meek leg.)	26,0	20,5	—	—	5,60	—	Trobriand Inseln (= *Pachycephalopsis*)
18 *Colluricincla megarhyncha* [?*normani* (Math.),] *parvissima* Gld. u. *gouldii* (Gray) 21,6—28,0×17,8—20,1 = 0,29—0,30 g (Campbell, North, Cat. Brit. Mus.; 3 n. R. Kreuger, briefl.)	24,3	18,7	0,29	0,102	4,40	6,1%	*normani*: Kap York (nördlichstes Queensland) *parvissima*: Cairns- District *gouldii*: Mittel- u. S-Queensland (= *Pinarolestes*)
12 *Colluricincla megarhyncha rufigaster* Gld. 24,0—30,0×17,8—20,3 = 0,24—0,34 g	25,5	20,0	0,29	0,100	5,35	5,4%	NO-Neusüdwales (= *Collyriocincla rufiventris* Sharpe; = *Pinarolestes*)
21 *Colluricincla parvula parvula* (Gld.) (u. *conigravi* Math.?) 23,6—26,6×17,8—20,3 = 0,24—0,31 g	26,2	19,0	0,28	0,100	4,85	5,7%	N-Territorium u. Insel Melville *conigravi*: Kimberley Distrikt (NW-Australien)
4 *Colluricincla boweri* (Ramsay) 27,9—29,5×19,8×20,3 (nach North)	28,9	20,2	—	—	6,15	—	N-Queensland (Cairns bis Cardwell) (= *Myiolestes*)
24 *Colluricincla harmonica brunnea* Gld. 23,3—31,5×18,0—22,9 = 0,23—0,36 g	28,2	19,8	0,30	0,095	5,80	5,2%	N-Territorium (= *pallidirostris* Sharpe)

	A	B	g	d	G	Rg	
2 *Colluricincla harmonica tachycrypta* (R. & H.) 28,6×20,0; 27,1×20,6 (nach RAND, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. 79, S. 344, 1942)	27,9	20,3	—	—	5,91	—	SO-Neuguinea vom Fly Fluß ostwärts, NO-Neuguinea vom Ramu ostw.
77 *Colluricincla harmonica superciliosa* Masters, *pallescens* Math., *harmonica* (Lath.), *halmaturina* Campb. (,?*anda* Condon u. *whitei* Math.) 25,9–33,0×19,7–23,0 = 0,33–0,48 g (16 nach JAMES 1970; 6 n. R. KREUGER, briefl.)	28,8	21,1	0,41	0,116	6,81	6,0%	*superciliosa*: NW-Queensland *pallescens*: Queensland etwa von Cairns bis Rockhampton *harmonica*: S-Queensland bis O-Victoria *halmaturina*: SW-Neusüdwales, W-Victoria u. SO-Süd-Australien *anda*: NO-Süd-Australien *whitei*: NW-Süd-Australien (Kreuger: 2/3 von Victoria)
27 *Colluricincla harmonica strigata* Sws. 27,4–31,7×21,2–22,8 = 0,40–0,52 g (2 nach JAMES 1970)	30,0	21,9	0,46	0,122	7,59	6,0%	Tasmanien [bei NEHRKORN: *Collyriocincla rectirostris* (Jard. & Selby)]
19 *Colluricincla harmonica rufiventris* Gld. 25,7–30,7×18,3–22,1 = 0,26–0,37 g (2 nach R. KREUGER, briefl.)	28,0	20,6	0,32	0,097	6,14	5,0%	mittleres W- u. Süd-Australien (Kreuger: 1/2 Broome Hill, W-Australien)
6 *Colluricincla woodwardi woodwardi* Hartert 26,8–29,8×19,1–20,9 (nach WHITE 1914)	28,6	20,3	—	—	6,14	—	N-Territorium (Australien) (Eier vom McArthur Fluß)
1 *Pitohui dichrous* (Bp.) (nach RAND & GILLIARD 1967)	30,0	21,0	—	—	7,24	—	Neuguinea u. Japen
2 *Pitohui ferrugineus leucorhynchus* (Gray) 34,9×24,5 = 0,62 und 36,1×23,6 = 0,61 g (NEHRKORN)	35,5	24,0	0,62	0,127	11,0	5,7%	Waigeu

	A	B	g	d	G	Rg	
9 *Pitohui ferrugineus clarus* (A. B. Meyer) 32,5–37,0×23,0–24,3 0,52–0,70 g	35,0	23,2	0,60 (siehe	0,130 Text)	10,3	5,9%	NO- u. SO-Neuguinea, westw. bis Sepik u. Eilanden Fluß (= *Pseudorheetes*)
1 1 Ei der Sammlung Nehrkorn	34,8	24,3	0,63	0,130	11,0	5,7%	(Eier meist vom Sattelberg,
1 nach Rand 1942	36,0	23,4	—	—	11,7?	—	Rand: Daviumbu See, Fly Fluß-Gebiet)
1 *Pitohui nigrescens schistaceus* (Rchw.) (nach Parker 1971)	33,2	22,6	—	—	9,30	—	Gebirge SO-Neuguineas, W bis Herzog Gebirge (Ei von Boneno)
Pitohui nigrescens schistaceus (Rchw.)?							
1 (nach Parker 1971)	32,0	23,7	—	—	9,45	—	Ei vom Aroa-Bezirk
1 (nach Parker 1971)	33,3	24,5	— (siehe	— Text)	9,74	—	Ei vom Owen Stanley Gebirge
2 *Turnagra capensis capensis* (Sparrman) 30,5×22,0 u. 32,5×25,5 (Oliver 1930) 32,5×25,5; 35,0×25,0 (Oliver 1955, nicht berücksichtigt)	31,5	23,7	—	—	9,40	—	Neuseeland (Südinsel) (= *crassirostris* Gray)

Nachträge zu Band II „Handbuch der Oologie“

Seite 9. 21. Zeile von oben: Nach „*Pygarrhichas*“ einfügen: Glänzend weiße Eier legt auch *Xenops minutus* (Skutch, 1969).

Seite 11, 5. Zeile von unten: Statt „1,26“: 1,23.

Seite 13, nach 17. Zeile von oben einfügen: *Asthenes wyatti lilloi*. Ei trübgelb, leicht glänzend, grün durchscheinend (nach Hoy, Oiseau 45, S. 190, 1975). — k = 1,24.

Seite 16, nach 7. Zeile von oben einfügen: 1 Ei von *Deconychura longicauda typica* Cherrie, 21,8×17,0 mm (A. Wetmore. The birds of the Republic of Panamá 3. Smithson. Miscell. Coll. 150, part 3, City of Washington 1972, S. 14, ex Cherrie 1895). G = 3,36 g. SW-Costa Rica—W-Panama.

Nach 13. Zeile von oben einfügen: 2 Eier von *Glyphorynchus spirurus pectoralis* Scl. & Salv. ≷ *sublestus* Peters messen 18,2×15,3; 19,1×15,7 mm (Wetmore 1972, S. 22), A = 18,7, B = 15,5 mm, G = 2,39 g. Nicaragua.

14. Zeile von oben: Statt „*sublestus* Peters“ setzen: *subrufescens* Todd; statt der Verbreitung setzen: Columbien, W-Ecuador (Gelege aus Pallatanga).

Seite 17, nach 5. Zeile einfügen: 2(?4) Eier von *Xiphorhynchus o. obsoletus* (Licht.) messen 24,9—25,0×19,2—19,5 mm [Haverschmidt. Birds of Surinam, Edinburgh (Oliver & Boyd), S. 229. 1968]. A = 25,0, B = 19,4 mm, G = 5,08 g. Venezuela, Guayana, N-Brasilien (entgegen Peters nicht Columbien, Eier aus Surinam).

Seite 18, nach 2. Zeile von oben einfügen: 1 Ei von *Lepidocolaptes affinis neglectus* (Ridgway) mißt 29,8×21,1 mm (nach Wetmore 1972, S. 50), G = 7,10 g. Costa Rica, W-Panama. (Ei im Brit. Museum aus Costa Rica).

Seite 20, nach 5. Zeile von oben einfügen: 2 (trübweiße) Eier von *Upucerthia albigula* Hellm. messen 28,2×21,3 u. 28,5×21,1 mm (nach A. W. Johnson, The birds of Chile 2, Buenos Aires 1967, S. 153), A = 28,4, B = 21,2 mm, G = 6,96 g. S-Peru, N-Chile (Gelege von N-Chile).

Seite 21, vor 10. Zeile von unten einfügen: 6 Eier von *Cinclodes pabsti* Sick messen A = 26,9, B = 20,8 mm, g = 0,3 g, G (gewogen) = 6,1 g (nach Sick, briefl. 1976 u. Sick, Rev. Bras. Biol. 33, S. 115, 1973), d = 0,095 mm, G = 6,10 g, Rg = 5,6%. Brasilien (Pará) (Sick. 2 c/3 von Pará).

Seite 27, nach 15. Zeile von oben einfügen: 5 Eier von *Cranioleuca v. vulpina* (Pelzeln): 20,2—21,3×15,1—15,9 (nach Wetmore 1972, S. 70), A = 20,7, B = 15,7 mm, G = 2,72 g. Mittel-Brasilien (Eier des U.S. Nat. Museums aus SO-Pará).

Seite 28, vor 5. Zeile von unten einfügen: 2 Eier von *Asthenes wyatti lilloi* (Oustalet): 23,5—24,3×19,2—19,3 = 0,27 g (nach Hoy, Oiseau 45, S. 190, 1975), A = 23,9, B = 19,3, d = 0,104 mm, G = 4,63 g, Rg = 5,8%. NW-Argentinien (1/2 aus Salta) (bei Hoy: *Thripophaga punensis lilloi*).
3 Eier von *A. w. punensis* (Berl.): 23,0—23,3×18,0 mm, gewogen mit 3,9, 3,85, 3,9 g (nach Dorst, Oiseau 33, S. 3, 1963), A = 23,1, B = 18,0 mm, G = 3,87 g. S-Peru, N-Bolivien (c/3 aus S-Peru).

Seite 30, nach 12. Zeile von oben einfügen: 1 Ei von *Pseudocolaptes l. lawrencii* Ridgway mißt 24,8×19,3 mm (nach WETMORE 1972, S. 81), G = 4,80 g. Costa Rica, Panama (Stück im Brit. Museum).

Seite 32, nach 5. Zeile von oben einfügen: *Xenops minutus ridgwayi* Hart. & Goods .Von SKUTCH (1969) als glänzend weiß, ohne Maße, beschrieben. Nicaragua, Costa Rica, W-Panama.

Seite 35, nach 4. Zeile von oben einfügen: *Cymbilaimus lineatus fasciatus*. Auf rahmweißem Grund schokoladenbraun und trüblila gefleckt (WETMORE 1972). —k = 1,33.

Cymbilaimus lineatus intermedius. Weiß oder rötlichgrau, ziemlich feine oliv- bis rauchbraune und rötlichgraue Flecke in einem Kranz am stumpfen Ende vereint, im übrigen kurze schmale Haarstriche neben sparsamer, auf einem Ei schwärzlichbrauner Fleckung (WETMORE 1972) — k = 1,36.

Vor 17. Zeile von unten einfügen: *Frederickena viridis*. Rahmweiß mit purpurnen Haarlinien und einigen größeren Flecken gleicher Färbung. — k = 1,31.

Seite 38, 9. Zeile von oben: Nach „Flecken“ einfügen: WETMORE (1972, S. 174) beschrieb 2 weiße Eier mit rotbraunen Flecken, vor allem in einem breiten Kranz am stumpfen Ende, von der Rasse *Myrmotherula axillaris albigula* (ähnlich SKUTCH 1969, S. 216). — k = 1,41.

Seite 41, nach 19. Zeile von oben einfügen: *Myrmeciza e. exsul*. Nach CARRIKER (1910, s. WETMORE 1972, S. 204) auf rötlichpurpurn gehauchtem weißen Grund bekritzelt, gefleckt und geflatscht in tief purpurkastanienbraunen und lila Tönen, mit einer Kappe am stumpfen Pol. — k = 1,29.

Seite 42, 3. Zeile von unten (*Formicarius analis hoffmanni*) hinzufügen: Später stellte sich heraus, daß die dunkle Fleckung abwaschbar, also Schmutzfleckung auf weißem Grund war (SKUTCH 1969, S. 279). — k = 1,36.

Seite 43, nach 21. Zeile von oben einfügen: *Pithys a. albifrons*. WILLIS (Auk 89, S. 192 f., 1972) veröffentlichte das Foto von 2 Eiern, die in einem für Formicariiden ungewöhnlichen Nest lagen (es war als Napf in die abgestorbene Gipfelblattetage einer dornigen Palme eingelassen). Das Foto zeigt auf hellem Grund kleine dunkle und hellere Flecke von fast rundlicher Form, vor allem in einem ganz lockeren Kranz um das stumpfe Ende.

Vor 19. Zeile von unten einfügen: *Hylophylax n. naevioides*. Nach SKUTCH [Pacific Coast Avifauna (Berkeley, Cal.) 35, S. 247, 1969] ist der weißliche Grund der Eier zur Hälfte oder mehr mit ziemlich gleichmäßiger, ausgelaufener umberfarbener Wölkung bedeckt. — k = 1,48, also auffällig lang gestreckt.

Vor 17. Zeile von unten einfügen: *Pittasoma m. michleri*. WETMORE (1972, S. 241) sammelte 2 schöne Eier, die er einem Napfnest entnahm. Ihre Form ist elliptisch bzw. oval (k = 1,36). Sie sind blaß rosabraungelblich, am stumpfen Ende kappenförmig grob schokoladenfarben und schokoladenbraun gefleckt, im übrigen mit grauen und purpurnen Punkten und wenigen Wölkchen gezeichnet.

Seite 45, vor 1. Zeile einfügen: 2 Eier von *Cymbilaimus lineatus fasciatus* (Ridgway) messen 23,9×17,8 u. 24,3×18,3, A = 24,1, B = 18,1 mm (WETMORE 1972, S. 127), G = 4,1 g. Nicaragua — NW-Ecuador (Eier aus Panama).

3 Eier von *Cymbilaimus lineatus intermedius* (Hart. & Goods.) messen 23,6 bis 24,7×17,6—18,1, A = 24,2, B = 18,8 mm (WETMORE 1972, S. 128),

G = 4,2 g. O-Columbien—N-Bolivien, NW-Brasilien, dort stellenweise S vom Amazonas (Eier aus N—Columbien).

Nach 6. Zeile von oben einfügen: 2 Eier von *Frederickena viridis* (Vieillot) messen 31,3—31,4×22,5—23,0 mm, Frischgewicht 8—9 g (nach Haverschmidt, Birds of Surinam, 1968, S. 242), A = 31,4, B = 22,8 mm, G = 8,5 g. Venezuela, Guayanas, N-Brasilien (1/2, wohl c/2, von Surinam).

Seite 48, vor 2. Zeile von unten einfügen: 4 Eier von *Myrmotherula surinamensis pacifica* Hellm. messen 16,9—17,5×12,7—13,4 (nach Wetmore 1972, S. 166, zum Teil ex Stone), A = 17,3, B = 12,9 mm, G = 1,49 g. Panama—W-Ecuador u. Unteres Magdalena-Tal in Columbien (Eier von Panama u. NW-Columbien).

Seite 49, nach 12. Zeile von oben einfügen: 6 Eier von *Myrmotherula axillaris albigula* Lawr. messen 16,7—18,0×11,8—12,7 mm (zum Teil nach Skutch 1946 aus Wetmore 1972, S. 174), A = 17,4, B = 12,4 mm, G = 1,39 g. SO-Honduras—W-Ecuador u. zum unteren Cauca in Columbien (Eier von Costa Rica u. Panama).

Seite 51, vor 3. Zeile von unten einfügen: 2 Eier von *Myrmeciza exsul exsul* Sclater messen 22,0×17,5 u. 22,5×17,0 mm (nach Carriker aus Wetmore 1972), A = 22,3, B = 17,3 mm, G = 3,60 g. Nicaragua—Panama, pazifische Seite.

Seite 52, vor 7. Zeile von unten unter *Formicarius analis hoffmanni* einfügen: 33,4×24,8; 33,9×24,8 mm (nach Skutch 1969, S. 279), A = 33,7, B = 24,8 mm, G = 11,2 g. SW-Costa Rica, W-Panama.

Seite 53, nach 9. Zeile von oben einfügen: *Pithys a. albifrons* (L.) (Von Willis ohne Maße veröffentlicht). Guayanas—S-Venezuela u. Unterlauf des Tapajóz (1/2 von Guyana).

Nach 12. Zeile von oben einfügen: Ein Zweiergelege von *Hylophylax n. naevioides* (Lafr.) mißt 23,0×15,1 u. 23,0×15,9 mm (nach Skutch 1969), A = 23,0, B = 15,5 mm, G = 2,95 g. Costa Rica und Panama (außer karibischer Seite) — N-Columbien (Eier von Insel Barro Colorado, Panama).

Nach 13. Zeile von oben einfügen: 2 Eier von *Pittasoma m. michleri* Cassin messen 31,3×23,5 u. 32,2×23,0 mm (nach Wetmore 1972), A = 31,8, B = 23,3 mm, G = 8,8 g. Panama von Veragua ostwärts, NW-Columbien (1/2 von Panama).

Vor 6. Zeile von unten einfügen: 2 Eier von *Grallaria guatimalensis ochraceiventris* Nelson, die dunkelblau wie die von *Turdus migratorius* sind, messen 31,6×25,9 u. 33,1×26,0 mm (nach Rowley aus Wetmore 1972, S. 246), A = 32,4, B = 26,0 mm, G = 11,9 g, k = 1,25. SW-Mexico.

Seite 71, 11. Zeile von oben: Vor „*Terenotriccus*“ einfügen: *Mitrephanes* (trübweißer Grund).

Seite 72, 3. Zeile von oben: Nach „S. 398)“ einfügen: 5 Eier von *Myiarchus ferox panamensis*, 2 mit blaß grünlichweißem (!) Grund, wiesen grobe dunkelbraune Fleckung bzw. dunkel und hell rotbraune Kappen- und Kranzbildung auf und zeigten in einem Dreiergelege nur bei einem Stück dünne bis breite Längsstreifung neben Flatschen, die fast das ganze schmale (!) Ende bedeckten (nach Wetmore 1972, S. 428).

Seite 74, vor 9. Zeile von unten einfügen: *Neoxolmis rufiventris*. Sehr blaß nelkenrötlich mit ziegelroten Flatschen und einigen blaßgrauen Fleckchen. — k = 1,32.

Seite 77, 8. Zeile von unten: Nach „ergibt" einfügen: Die dort für *Empidonomus v. rufinus* veröffentlichten Eimaße hat HAVERSCHMIDT brieflich in 20,0—20,1 ×14,8—14,9 abgeändert. 1968 (The birds of Surinam) gibt er nach 4 belegten c/2-Nestern 20,0—22,0×16,2—16,4 mm und ein Eifrischgewicht von 2,5 g an.

Seite 80, nach 9. Zeile von oben einfügen: *Mitrephanes phaeocercus aurantiiventris*. Zwei von SKUTCH (Publ. Nuttall Ornith. Club 7, S. 88, 1967) im Spiegel gesehene Eier waren trübweiß und von einem auffallenden Kranz bräunlicher Flatschen nahe dem stumpfen Pol umgeben.

Seite 81, 13. Zeile von unten: Nach „1,26." einfügen: Von *Platyrinchus m. neglectus* fand SKUTCH (bei WETMORE 1972, S. 506) ein weißes Ei mit gelblichem Ton und mit kaum sich abhebendem, blaß braunrötlichem Fleckchenkranz; es war auffällig groß.

Seite 82, 11. Zeile von oben: Statt „. — Die nicht ganz sicher ... *megacephalus* ... Grund" (s. S. 82, 14.—12. Zeile von unten) einfügen: und drei von *Tolmomyias sulphurescens cherriei* (HAVERSCHMIDT 1968, S. 320)].

Seite 83, 2. Zeile von oben (*Todirostrum chrysocrotaphum*): Nach „gefleckten" einfügen: (? richtig bestimmten, da wohl zu großen, s. HAVERSCHMIDT, 1968, S. 325)

13. Zeile von unten (*Colopterus galeatus*): Nach „Penard-Ei" einfügen: aus einem wie bei *Todirostrum* gebauten Hängenest.

Seite 84, 16. Zeile von oben: Nach „gefleckt" einfügen:, aber als *Capsiempis flaveola* richtig bestimmt?, vgl. WETMORE 1972, S. 544.

3. Zeile von unten: nach „Nehrkorn" einfügen: und jetzt wieder wird *Xenopsaris*

Seite 86, 12. Zeile von oben: nach „Rasse" einfügen: Auch die Eier von *Elaenia gaimardii trinitatis* haben dunkel rotbraune und lila graue Flecke und Flatschen in einem Ring um das stumpfe Ende, bekräftigen also die Zugehörigkeit zu „*Myiopagis*", die heute außerdem *viridicata* und Arten der Fehlliste (weiter unten) umfaßt.

15. Zeile von oben: Nach „Gattung": ,was für die Einreihung bei *Phaeomyias*, siehe 3. Gattung weiter unten, spricht.

Seite 88, vor 13. Zeile von unten einfügen: 3 Eier von *Neoxolmis rufiventris* (V.) messen 28,0—28,7×21,4—21,5 (nach MACLEAN in JOHNSON, Supplement to the birds of Chile ..., Buenos Aires, 1972, S. 102), A = 28,3, B = 21,4 mm, G = 7,18 g. Patagonien, Feuerland (Argentinien, S-Chile).

Seite 102, vor 9. Zeile von unten einfügen: 5 Eier von *Myiarchus ferox panamensis* Lawrence messen 21,6—26,1×16,3—18,1 (nach WETMORE 1972, S. 428) A = 24,4, B = 17,3 mm, G = 3,83 g. Costa Rica — Columbien (Eier von Panama).

Seite 105, vor 2. Zeile von unten einfügen: 3 Eier von *Empidonax albigularis timidus* Nelson messen 17,2—17,8×12,5—13,2 mm (nach DICKERMAN, Condor 60, S. 259—260, 1958, aus WETMORE 1972, S. 472), A = 17,4, B = 12,9 mm, G = 1,51 g, k = 1.35. Sierra Madre Occidental. Mexico (1/3 von Durango).

Seite 106, vor 4. Zeile von unten einfügen: *Mitrephanes phaeocercus aurantiiventris* (LAWR.) von SKUTCH ohne Maße beschrieben. Costa Rica, W-Panama.

Seite 108, 10. Zeile von unten (*Onychorhynchus m. fraterculus*): Einfügen: 19,7 ×15,2; 20,4×14,4 mm (nach WETMORE 1972, S. 500). Statt „22,5": 21,3; statt „15,0": 14,9; statt „2,66": 2,43.
Vor 2. Zeile von unten einfügen: Ein Ei von *Platyrinchus mystaceus neglectus* (Todd): A = 19,1, B = 14,7 mm, G = 2,16 g, k = 1,30. Mittel-Costa Rica—N-Columbien.
2. Zeile von unten zwischen „*Platyrinchus*" und „*cancrominus*" einfügen: *mystaceus*.

Seite 109, nach 9. Zeile von oben einfügen: 2 Eier von *Tolmomyias s. cherriei* (Hart. & Goods.) messen 20,3×14,1 m (nach HAVERSCHMIDT 1968, S. 320), G = 2,11 g. Venezuela, Guayanas (c/2 aus Surinam).

Seite 110, 12. Zeile von unten (*Todirostrum fumifrons penardi*) hinzufügen: Große Maße von falsch bestimmten Eiern (HAVERSCHMIDT, Birds of Surinam, 1968); zu 12. Z. v. oben (*T. c. finitimum*): bis 18,0×11,8 (WETMORE 1972).

Seite 112, 14. Zeile von unten (*Capsiempis flaveola semisflava*): Statt „17,1—17,5 ×13,0—13,5": 17,0—17,5×12,7—13,1; statt „13,2": 13,0; statt „1,56": 1,52.
13. u. 12. Zeile von unten: Statt „CARRIKER 1910, S. 710": WETMORE 1972, S. 543.

Seite 115, G-Spalte 1. Zeile von oben (*Elaenia f. flavogaster*): Nach „2,82" schreibe: [gewogen 2,2—2,5 g (HAVERSCHMIDT 1968, S. 332)].
Nach 3. Zeile von oben einfügen: und [*Elaenia flavogaster*] *pallididorsalis* Aldrich.
Rechte Spalte, 5. Zeile von oben: nach „bis" einfügen: Isla Coiba, Panama; *pallididorsalis*: übriges Panama.

Seite 116, nach 14. Zeile von oben einfügen: 10 Eier von *Elaenia f. frantzii* LAWR. messen 18,5—22,0×14,9—16,5 mm (nach BLAKE, Condor 58, S. 387, 1956, u. SKUTCH 1967, S. 98). A = 20,3, B = 15,6 mm, G = 2,55 g. Nicaragua—Panama.

Seite 117, am Ende der Seite einfügen: 6 Eier von *Sublegatus modestus arenarum* (Salvin) messen 17,2—19,4×13,5—14,6 mm (nach WETMORE 1972, S. 572f.). A = 18,5, B = 14,0 mm, G = 1,89 g. Costa Rica, Panama (3/2 aus Panama).

Seite 119, nach 15. Zeile von oben einfügen: 2 Eier von *Leptopogon amaurocephalus pileatus* Cabanis messen 18,5×14,8 und 19,8×14,5 mm (nach MOORE, Condor 46, S. 6—8, 1944, aus WETMORE 1972, S. 587). A = 19,2, B = 14,7 mm, G = 2,16 g. S-Mexico und Guatemala (Eier aus Veracruz).

Seite 120, nach 5. Zeile von oben einfügen: 6 Eier von *Pipromorpha oleaginea parca* (Bangs) messen 17,8—19,0×12,9—13,8 mm (nach WETMORE 1972, S. 601), A = 18,3, B = 13,4 mm, G = 1,72 g. O-Panama (2 c 3 Canal-Zone).

Seite 121, 22. Zeile vor „Nur" einfügen: Schwarze oder grauschwarze Flecke werden nur für *Schiffornis turdinus* angeführt, neben dunkelbraunen und lilagrauen. Eier von *Antilophia* und einige *Pipra erythrocephala* haben schwarze Punkte bzw. Haarlinien neben anderen Flecken.

Seite 122, nach 19. Zeile einfügen: *Pipra vilasboasi.* Die beiden in einem Astgabel-Napfnest (Mulde 5 cm weit, nicht ganz 1,5 cm tief) gefundenen Eier sind weiß und tragen in einer Äquatorbinde von 5 mm Breite verwaschene rostbraune Fleckchen sowie grauviolette Unterflecke. Eine Binde ist etwas zum stumpfen Pol verschoben. (SICK, Journ. f. Ornith. 100, S. 411, 1959). — k = 1,28.

Seite 123, nach 14. Zeile von oben einfügen: *Allocotopterus deliciosus.* Das Ei ist nach WILLIS bräunlichweiß, mit braunen Fleckchen gezeichnet (WILLIS, Auk 83, S. 476, 1966).

Seite 124, nach 4. Zeile von oben einfügen: *Corapipo leucorrhoa heteroleuca.* Von zwei trübweißen Eiern war eins überall, das andre vor allem am stumpfen Ende schwer braun gefleckt, wie SKUTCH (1967, S. 75) durch Spiegeln feststellte.

Nach 30. Zeile von oben einfügen: *Manacus v. vitellinus.* Vier bei WETMORE (1972, S. 340f., zum Teil nach STONE 1918) beschriebene Eier sind alle wie der erste Typ der nächsten Rasse längs gestreift, aber am Grunde auch grau. Ein Stück hat durch Zusammenfließen der Streifen und rötlichbraune Flatschen ein breites Band um den stumpfen Pol erhalten.

Seite 125, nach 19. Zeile von oben einfügen: *Schiffornis turdinus olivaceus.* Fast elliptisch (k = 1,35). Schwach braun-gelblich getöntes Weiß, kräftig grauschwarz und lilagrau gefleckt, besonders in einem Kranz um das stumpfe Ende (nach WETMORE 1972).

Seite 127, vor 4. Zeile von unten einfügen: *Pipra vilasboasi* Sick. 2 Eier: 17,7 ×12,8 mm, g = 0,062 g (SICK 1959), d = 0,049 mm, G = 1,47 g, Rg = 4,8%. Pará, bei SICK: *P. vilasboasi* oder *P. obscura* Sick, SICK briefl. 1976: *obscura* syn. von *vilasboasi*) (Sick: 1/2 Oberlauf des Cururú).

Seite 128, nach 2. Zeile von oben einfügen: *Allocotopterus deliciosus* (Sclater), von WILLIS ohne Maße beschrieben. SW-Columbien, W-Ecuador.

Nach 6. Zeile von oben einfügen: 4 Eier von *Chiroxiphia lanceolata* (Wagler) aus der Canal Zone in Panama messen 21,8×15,2—15,7, A = 21,8, B = 15,5 mm (nach HALLINAN 1924 aus WETMORE 1972, S. 334), G = 2,74 g.

Nach 17. Zeile von oben einfügen: 2 Eier von *Corapipo leucorrhoa heteroleuca* Hellmayr, die von SW-Costa Rica bis W-Panama verbreitet ist, wurden von SKUTCH (s. Nachtrag zu S. 124) ohne Maße beschrieben.

Seite 129, vor 3. Zeile von unten einfügen: 2 Eier von *Schiffornis turdinus olivaceus* (Ridgway) messen 24,6—24,7×18,3 mm (nach WETMORE 1972, S. 348), A = 24,7, B = 18,3 mm, G = 4,12 g. O-Venezuela, Guyana (1/2 von Guyana im Britischen Museum).

Seite 130, nach 15. Zeile von oben einfügen: *Attila spadiceus citreopyga.* Ei blaß rötlich rahmfarben bis trüb weiß, reichlich, besonders am stumpfen Ende, mit großen und kleinen leuchtend zimtrötlichen, verschieden braunen und blaß lila Fleckchen bedeckt (WETMORE 1972, S. 439, nach SKUTCH 1971). — k = 1,23.

Seite 131, 7. Zeile von oben (*Attila cinnamomeus*): Nach „ist" einfügen: HAVERSCHMIDT (1968, S. 276) beschreibt die Eier als lachsrot mit rötlich-braunen Ober- und purpurnen Unterflecken.

Vor 18. Zeile von unten einfügen: *Pachyramphus versicolor.* Ein länglich ovales Ei des Britischen Museums ist glanzlos und in der breiteren Hälfte schwach zimtfarben und graubraun gefleckt und gestreift (WETMORE 1972, S. 275). — k = 1,44.

Seite 133, 9. Zeile von unten (*Tityra semifasciata costaricensis*): Nach „Spechthöhle" einfügen: SKUTCH (Auk 63, S. 336, 1946) sah schwarze Fleckchen.

Vor 8. Zeile von unten einfügen: *Querula purpurata.* Das m. W. einzige beschriebene Ei, das nach dem Schlüpfen unter dem 10—20 m hoch in Bäumen angebrachten Gruppennest lag, war sehr dunkel olivfarben und ziemlich dicht schwärzlichbraun gefleckt (nach SNOW 1971 aus WETMORE 1972, S. 302).

Seite 136, vor 12. Zeile von unten einfügen: 4 Eier von *Attila spadiceus citreopyga* (Bp.) messen 22,6—23,0×18,4—18,9 mm (nach SKUTCH, Ibis 113, S. 316—322, 1971), A = 23,0, B = 18,7 mm, G = 4,23 g. Nicaragua—W-Panama (c/4 Costa Rica).

Seite 137, nach 2. Zeile von oben einfügen: Das im Nachtrag zu S. 131 beschriebene Ei von *Pachyramphus versicolor costaricensis* Bangs mißt 20,1×13,9 mm (nach WETMORE 1972, S. 275), G = 2,02 g, k = 1,45. Costa Rica, Panama.

Vor 10. Zeile von unten (*Pachyramphus polychopterus tristis*) einfügen: 2 Eier 19,4×15,5 (HAVERSCHMIDT 1968, S. 280), G = 2,44 g.

Seite 139, 1. Zeile von oben: statt „1": 4.

Nach 3. Zeile von oben einfügen: *Querula purpurata* (P. L. S. Müller), deren zerbrochenes Ei im Nachtrag zu S. 133 beschrieben wurde, ist von Costa Rica bis Peru und ins Amazonastal verbreitet.

Seite 151, nach 20. Zeile von oben einfügen: *Eremopterix s. signata.* Weiß bis blaß rahmfarben (buff), überall fein ocker, sepia- oder sienafarben gefleckt [nach ARCHER & GODMAN The birds of British Somaliland and the Gulf of Aden. Edinburgh ... (Oliver & Boyd III, 1961, S. 1015]. — k = 1,49.

Nach 20. Zeile ebenfalls einfügen: *Eremopterix v. verticalis.* Die Eier sind in der Kalahara etwas dunkler, wenn auch viel weniger dunkel als die von *Mirafra*-Arten, von *Certhilauda albofasciata* und *Calandrella conirostris,* die im gleichen Gebiet leben, gefleckt. Gelblichbraune Fleckentöne überwiegen. Bei *E. australis* (siehe oben) dagegen erscheinen die Eier mit blaß rötlich brauner Fleckung sehr hell, wahrscheinlich alles in Anpassung an die Lebensstätten der Arten (MACLEAN, Zool. Afric. 5, S. 29 f., 1970). *Verticalis*-Eier sind im südafrikanischen Sommer i. D. 0,3 mm kürzer und 0,3 mm schmaler als im Winter (MACLEAN, Ann. Natal Mus. 20, S. 387, 1970).

Seite 153, nach 24. Zeile von oben einfügen: *Ammomanes dunni dunni.* DE NAUROIS findet die Eier denen von *A. cincturus* ähnlich, auf weißem Grund mit kleinen schwärzlichen oder lavendelfarbenen Flecken und Punkten gezeichnet. Noch ähnlicher sind sie nach Dichte und Tönung der Flecken denen von *Mirafra africana, rufocinnamomea* und *somalica* (Alauda 43, S. 114, 1974).

Seite 154, nach 2. Zeile von oben einfügen: *Alaemon hamertoni tertia.* Nach ARCHER & GODMAN (III, 1961, S. 990f.) länglich, elfenbeinweiß, ziemlich dicht mit sepiafarbenen bis bräunlichroten Fleckchen, Strichen und Spritzern sowie schwarzgrauen Unterflecken bedeckt. Andre Eier waren weniger und umber-

braun gefleckt und die Fleckung um das stumpfe Ende etwas reichlicher. Relativ klein, da nicht größer als die Eier von *Heteromirafra ruddi archeri* (21,8×14,4 mm) geschätzt.

Seite 158, nach 14. Zeile von oben einfügen: Das Ei von *Calandrella conirostris* ist nach Maclean (Zool. Afric. 5, S. 29, 1970) fein fast schwarz gefleckt, die nächste Art, *C. starki* (bei ihm als *Alauda starki*) dagegen ganz anders und in einiger Übereinstimmung mit dem folgenden Abschnitt (S. 158) blaß rötlichbraun gezeichnet.

Seite 169, vor 4. Zeile von unten einfügen: 13—14 Eier von *Eremopterix s. signata* (Oustalet) messen 18,6×12,5 mm (nach Archer & Godman 1961), G = 1,54 g. O-Abessinien und Somalia—N-Kenia (Eier von Mittel-Somalia).
4. Zeile von unten: Statt „6" *Eremopterix v. verticalis* schreiben 273, statt „18,8—21,0×13,3—15,4": 16,9—21,0×12,3—15,4, A = 19,3, B = 13,9 mm, G = 1,94 g.
Letzte Zeile: hinzufügen: 267 Eier nach Maclean (Ann. Natal Mus. 20, S. 386, 1970, dort weitere Eier von Alaudidae). Eier aus der Kalahari.

Seite 171, vor 11. Zeile von unten einfügen: *Ammomanes d. dunni* (Shelley) bei de Naurois (s. Nachtrag S. 153) ohne Maße beschrieben. S-Sahara von N von Timbuktu—W vom Weißen Nil.
Am Ende hinzufügen: *Alaemon hamertoni tertia* Stephenson Clarke. (von Archer & Godman ohne Maße beschrieben, siehe Nachtrag S. 154) O-Mittel-Somalia (Eier von SW von Burao).

Seite 172, vor 4. Zeile von unten einfügen: 30 Eier von *Calandrella cinerea hungarica* Horváth messen 18,0—20,8×13,6—16,2, A = 19,2, B = 14,6 mm, gewogenes Frischgewicht 2,21 g (nach Endes, Horvath & Hüttler, Acta Zool. Cracov. 12, S. 385, 1967), G = 2,14 g. O-Ungarn (c/5, selten c/4).

Seite 174, vor 10. Zeile von unten einfügen: Eier von *Calandrella rufescens somalica* (Sharpe) messen 19,5×13,7 mm (Archer & Godman 1961, S. 1021), G = 1,92 g. Östlichstes Abessinien und Mittel-Somalia.

Seite 175, nach 8. Zeile von oben einfügen: 5 *Pseudalaemon f. fremantlii* (Lord Phillips) messen 19,0—21,5×15,5—16,0, A = 20,6, B = 15,9 mm (Archer & Godman 1961, S. 1006), G = 2,60 g. Mittel-Somalia.

Seite 178, vor 2. Zeile von unten einschieben: 133 Eier von *Alauda arvensis lunata* Brehm messen 21,0—25,9×15,1—17,8 mm, A = 22,9, B = 17,1 mm, k = 1,34 (1,25—1,52) (nach Endes, Acta Biol. Debrecina 12, S. 62, 1975), G = 3,44 g. Karpaten, Balkanhalbinsel, Ukraine (Eier von Ungarn und Rumänien, aber *lunata* nach S. 178 im Bereich u. Synonym von *cantarella*).

Seite 190, vor 19. Zeile von unten: *Petrochelidon fuliginosa*. Rein weiß oder mit wenigen blaß orangebraunen Flecken (nach Praed-Grant 1973, S. 384). — k = ∼ 1,46.

Seite 203, nach 9. Zeile von oben einfügen: *Petrochelidon fuliginosa* (Chapin). Das Ei mißt ∼ 19×∼13 mm, G ∼ 1,68 g. Kamerun und Gabun (Eier aus Kamerun). In die Fleckenspalte gehört ein ±.

Seite 212, vor 14. Zeile von unten einfügen: *Anthus vaalensis saphiroi*. Grund grau, weiß oder blaß gelbbräunlich, warm umberbraun bespritzt und gestreift, manchmal marmoriert. — k = 1,37.

Seite 227, nach 2. Zeile von oben einfügen: 6 Eier von *Anthus vaalensis saphiro* Neumann messen 19—21×14—15 mm, A = 20,3, B = 14,8 mm (ARCHER & GODMAN IV, 1961, S. 1086), G = 2,32 g. O-Abessinien und Somalia.

Seite 236, vor 12. Zeile von unten einschieben: *Campephaga quiscalina quiscalina.* Nach BROSSET (Alauda 40, S. 145—153, 1972, aus MADGE, s. u.) blaß grünlichblau mit rotbraunen Fleckchen. — k = etwa 1,35.
Campephaga quiscalina martini. Ei nach CARLISLE (in MADGE, Bull. Brit. Orn. Club 92, S. 146f., 1972) blaß graugrün, vorwiegend leicht, aber um das breite Ende mehr gefleckt mit dunkelbraunen Ober- und purpurgrauen sowie aschfarbenen Unterflecken von höchstens 3 mm Größe. Sehr ähnlich den Eiern von *C. phoenicea.* Der Unterschied zwischen beiden Rassen wohl individuell, siehe vorige Art (S. 236). — k = 1,32.

Seite 245, vor 13. Zeile von unten einfügen: BROSSET (s. Nachtrag zu S. 236) gibt für *Campephaga qu. quiscalina* Finsch ~23×~ 17 mm an, G also ~ 3,4 g. Sierra Leone—Angola und W-Zaïre (1/2 aus Gabun).
Ein Ei von *Campephala quiscalina martini* (Jackson) (nach CARLISLE, siehe 2 Absätze höher: 23,7×18,0 mm, G = 3,7 g. O-Zaïre und Sudan—N-Sambia (Ei von Ndola, Sambia)

Seite 310, vor 10. Zeile von unten einfügen: 2 Eier von *Tchagra j. jamesi,* nach ARCHER & GODMAN (1961, S. 1356) 23,8×18,1 mm, sind wohl extrem groß.
Vor 4. Zeile von unten einfügen: 3 Eier von *Laniarius r. ruficeps* (Shelley) messen 20,5—21,5×15,5—16,0 mm (ARCHER & GODMAN 1961, S. 1343), A = 21,0, B = 15,8 mm, G = 2,76 g. Britisch Somaliland.

Seite 311, nach 7. Zeile von oben einfügen: (6?) Eier von *Laniarius ferrugineus aethiopicus* (Gm.) messen 24,7×17,0 mm (nach ARCHER & GODMAN 1961, S. 1341), G = 3,50 g. S-Eritrea—N-Kenia (Eier aus Somalia).

Seite 372, nach 2. Zeile von oben einschieben: *Namibornis herero.* Die erst 1969 entdeckten, länglichovalen (k = 1,39) Eier tragen auf blaß grünlichweißem Grund feine, deutlich abgesetzte dunkelrotbraune Flecke. Die Fleckung ist am stumpfen Ende etwas gedrängter, aber überall vorhanden. Bei vielleicht verwandten Drosselvögeln hat wohl nur *Cercomela* (*melanura,* s. S. 387) ähnliche Eier, doch passen die von *Namibornis* nach dem Forscherpaar JENSEN vielleicht besser zu *Bradornis mariquensis* und *infuscatus* (S. 740 f.), zumal auch deren Nest ein auf Zweigen stehender Napf ist. Die systematische Stellung scheint nach den Genannten (1970, S. 105—116, s. Nachtrag S. 415) nicht endgültig geklärt zu sein. (ROBERTS 1970, S. 458: Eier blaßblau, rötlich gefleckt).

Seite 375, nach 20. Zeile von oben einfügen: *Luscinia pectoralis ballioni.* Nach GAVRILOV & KOVSHAR (Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. 67, S. 19, 1972) waren 2 von 7 Tianschan-Gelegen einfarbig, grünlichblau, die übrigen trugen einen schwach sichtbaren Ring hellrostfarbener Fleckchen um das stumpfe Ende. — k = 1,37.

Seite 390, 5. Zeile von unten hinzuzufügen: Allerdings sind die Eier von *Oenanthe oenanthe phillipsi* rotbraun gefleckt und manchmal mit einem rotbraunen Ring ums stumpfe Ende versehen (ARCHER & GODMAN 1961, S. 1157).

Seite 398, 25. Zeile von oben: Nach „1,50. —“ einfügen: *Zoothera dixoni.*
19. Zeile von unten: Nach „nahekommen“ einfügen: Sie sind nach ALI &

RIPLEY [Handbook of the birds of India and Pakistan. Bombay, London, New York (Oxford University Press) 9, S. 96, 1973, ex BAKERS *simlaensis*, 1933, S. 142) trüb grünlich.

Seite 415, nach 3. Zeile (links) einschieben: 2 Eier von *Namibornis herero* (De Schauensee) messen A = 23,0, B = 16,5 mm, G = 3,33 g. 22,7×16,6; 23,2 ×16,4 mm (nach R. A. C. & M. K. JENSEN, Ostrich Suppl. 8, S. 107, 1970). W-Damaraland vom Erongo Plateau bis Naukluft (SW-Afrika) (c/2 von Groot Spitskop).

Seite 418, 14. u. 15. Zeile bei *Luscinia pectoralis ballioni*: Statt „5“: 39. Statt „19,0—20,9×15,0—15,4“ schreiben: 19,0—22,8×14,5—16,3, statt „19,9“: 20,9, statt „15,2“: 15,3, statt „2,46“: 2,61. Als nächste Zeile einfügen: (nach GAVRILOV & KOVSHAR).

Seite 429, am Ende zusetzen: Ein Ei von *Stizorhina finschii* (Sharpe) mißt 25,2 ×17,6 = 0,274 g (R. KREUGER briefl. 1970, siehe oben S. 386), d = 0,108 mm, G = 4,12 g, Rg = 6,6% (Rg noch größer als Werte bei *Copsychus* und *Sialia*, s. Nachtrag zu S. 736). Sierra Leone—Nigeria (Kreuger: Ghana).

Seite 431, nach 8. Zeile von oben einfügen: 9 Eier von *Cercomela melanura lypura* (H. & E.) messen 19,0×15,0 mm (ARCHER & GODMAN 1961, S. 1172), G = 2,26 g, k = 1,27. W-Küste des Roten Meeres bis Somalia (Eier von Brit. Somaliland).

Seite 444, 11. und 12. nach 15. Zeile setzen: Statt „6 *Zoothera moll. simlaensis*“: 22 *Zoothera dixoni* (Seebohm). Rechte Spalte, 8. Zeile: Statt „an“: von
Rechte Spalte, 9. Zeile: Nach „Grenze“ einfügen: bis Kumaon
Rechte Spalte, 10.—13. Zeile streichen und hinter jetziger 16. Zeile einfügen: Himalaja von O-Himachal Pradesh (etwa 77° O) — SO-Tibet, N-Yünnan und N-Burma (bei BAKER: *Oreocincla mollissima simlaensis*, ob alle 22 Eier richtig bestimmt?).

Seite 469, 6. Zeile (*Ptilorrhoa caerulescens geislerorum*) hinzufügen: — k = 1,35.
Nach 14. Zeile als Absatz einfügen: *Ptilorrhoa castanonota par*. Nach FRITH (Bull. Brit. Orn. Club 91, S. 47, 1971) glänzend, sehr hell rötlich rahmfarben mit einer breiten Zone dunkelrötlichbrauner und grauer Flecke und Flatschen um das stumpfe Ende; in denselben Farben auch außerhalb der Zone gefleckt, aber nahe dem schmalen Pol nur spärlich. — k = 1,29.
15. Zeile von unten (*Ptilorrhoa castanonota pulchra*): Statt „k = 1, 0“ setzen: Die drei Eier des Brit. Museums wurden auch von FRITH (Bull. Brit. Orn. Club 91, S. 47, 1971) beschrieben. — k = 1,30.
Vor 13. Zeile von unten einfügen: *Ifrita k. kowaldi*. FRITH beschrieb 1971 (Bull. Brit. Orn. Club 91, S. 48) das weiße, sehr schwach glänzende Ei, das spärlich rein schwarz und purpurschwarz gefleckt und geflatscht ist. Die Zeichnung ist am stumpfen Ende gröber und steht dort dichter. — k = 1,25, also eins der wenigen rundlichen Timalien-Eier (s. S. 463).

Seite 501, vor 10. Zeile von unten einfügen: Ein Ei von *Ptilorrhoa castanonota par* (Meise) mißt 28,3×21,9 mm (FRITH 1971), G = 7,45 g. Saruwaged Gebirge (Brit. Museum: Sattelberg).
Vor 8. Zeile von unten einfügen: Ein Ei von *Ifrita k. kowaldi* (De Vis) mißt 25,8×20,7 mm (FRITH, Bull. Brit. Orn. Club 91, S. 48, 1971), G = 5,77 g. Mittleres und östliches Neuguinea (Brit. Museum: Huon Halbinsel).

Seite 572, nach 15. Zeile von oben einfügen: *Acrocephalus caffer dido*. Blaß blau mit braunschwarzen und hellgrauen, am stumpfen Ende gehäuften Flecken (nach HOLYOAK, Oiseau 45, S. 361, 1975). — k = 1,50 (für Eier dieser Gattung sehr lang gestreckt).

Seite 582, vorletzte Zeile von unten: Nach „409)." einfügen: Nach LIPIN & SSONIN (Ornitologija 9, S. 355f., 1968, Russisch) wogen 27 Eier der *Sylvia curruca blythi* vom Irkutsker Gebiet 1,34—1,55, i. D. 1,44 g. Dieses Durchschnittsgewicht ergibt sich auch aus den dortigen Durchschnittsmaßen, D_{39} = 17,0×12,5 mm (16,1—18,5×12,2—13,5 mm).

Seite 590, am Ende der Seite hinzufügen: NAUMOW & KISSLENKO (Ornitologija 6, S. 148f., 1963, Russisch) beschreiben nach wenigstens 64 Eiern von *Herbivocula schwarzi* aus dem Krasnojarsker Kreis 5 verschiedene Fleckenarten der „sehr wenig variablen" Eier, die auf weißem Grund meist wenig, selten gleichmäßig, gewöhnlich am stumpfen Ende stärker und manchmal über und über bedeckt sind mit: 1. hellgrauvioletten oder hellgrauen, runden, tiefen Unterflecken, 2. hellgrauen, violetten und gelbbraunen, manchmal nebelhaften, nicht so tief liegenden Unterflecken (1 und 2 nicht immer vorhanden). 3. mit gelblichbraunen, an den Rändern unscharfen Flecken, die sich oft überdecken, oder Pünktchen, 4. mit ähnlicher, aber durch dunkelbraune Flecken ergänzter Zeichnung, die dunkler als die vorige wirkt, und 5. oft zusätzlich mit ganz hoch auf der Schale liegenden schwärzlichen Flecken.

Seite 591, 10. Zeile, nach „wird" einfügen: und beim Hinzufügen der eben nachgetragenen 64 Maße (S. 835) bleibt.

Seite 631, nach 9. Zeile einfügen: *Eremomela icteropygialis icteropygialis*. Weiß; grünlich- oder oliven- bis rot- und dunkelbraun, meist sehr spärlich, gefrickelt, vor allem am stumpfen Pol, manchmal in einem Ring (s. Nachtrag S. 713). — k = 1,32.

Seite 634, nach 7. Zeile von oben einfügen: *Parisoma boehmi somalicum*. Nach ARCHER & GODMAN (1961, S. 1122) elfenbeinweiß mit hell olivbraunen Frickeln und Flatschen sowie mit violettgrauen Flecken, die einen unregelmäßigen Ring um das stumpfe Ende bilden. — k = 1,18 (wenn richtig gemessen, sehr breit gestaltet).

Seite 640, nach 9. Zeile von oben einfügen: *Amytornis woodwardi*. Nach SCHODDE & MASON (Emu 75, S. 15, 1975) sind die Eier stumpflänglichoval (k = 1,42), mit geringem oder ohne Glanz, in der Abbildung hellgrundig mit kleinen Flekken, die nach den Beschreibern rotbraun, weniger purpurgrau und blaß sepia gefärbt sind und am stumpfen Ende eine deutliche und dunklere Ringzone bilden.

Seite 664, vor 2. Zeile von unten einfügen: Ein Zweiergelege von *Acrocephalus caffer dido* (Murphy & Math.) des American Museum of Natural History, New York, mißt 24,1×16,8 und 23,4×14,9 mm (nach HOLYOAK 1975). A = 23,8, B = 15,9 mm, G = 3,14 g. Uapou, Marqueses Inseln.

Seite 678, nach 2. Zeile einfügen: 64 *Herbivocula schwarzi*-Eier messen 15,9 bis 20,3×13,0—14,4, A = 18,2, B = 13,7 mm [tatsächlich gewogen G = 1,76 (1,44—2,11) g, nach NAUMOW & KISSLENKO]. G = 1,73 g. Für alle 79 Eier ergibt das: 15,0—20,3×12,5—14,4, A = 18,1, B = 13,6 mm, G = 1,70 g.

Seite 713, nach 12. Zeile einschieben: 4 Eier von *Eremomela icteropygialis icteropygialis* (Lafr.) messen 14,7–15,3 × 11,2–11,5, A = 15,0, B = 11,4 mm, G = 1,01 g, k = 1,32 [nach JENSEN & CLINNING, Living Bird 13 (1974), S. 31, 1975].

Seite 716, vor 4. Zeile (links) einfügen: Eier von *Parisoma boehmi somalicum* Friedmann messen 16,5 × 14,0 mm (nach ARCHER & GODMAN 1961, zu breit gemessen?), G = 1,68 g. Somalia bis S-Abessinien.

Seite 736, 8. Zeile von unten nach „6,2%;" einfügen: aber bei *Stizorhina finschii* 6,6%;

Seite 764, neuer Absatz ganz unten: *Batis perkeo.* Nach VON ERLANGER (1905, S. 685) von gedrungenerer Gestalt (k = 1,17), auch spärlicher und blasser gefleckt als die Eier von *Batis orientalis.*

Seite 807, 12. Zeile von unten (*Batis pririt affinis*): Statt „5": 24 und statt „16,3": 16,5, statt „1,36": 1,38.
11. Zeile von unten: Statt „16,0–16,7 × 12,1–13,2" einfügen: 15,7–18,3 × 12,0–13,2.
Vor 10. Zeile von unten einfügen: [19 Eier nach JENSEN & CLINNING, Living Bird 13 (1974), S. 31, 1975].
Vor 2. Zeile von unten einfügen: Ein Ei von *Batis perkeo* Neumann mißt A = 14,0, B = 12,0 mm, g = 0,062 g, d = 0,063 mm, G = 1,06 g, Rg = 5,8%. S-Abessinien und Somalia–NO-Tanganjika (bei VON ERLANGER: *minor* v. Erl.) (1/2 von Darassun).

Mitteilungen aus dem Zoologischen Museum Berlin

Herausgegeben vom
Zoologischen Museum der Humboldt-Universität zu Berlin

Schriftleitung: Dr. G. HARTWICH und Dr. H.-E. GRUNER

Je Heft 184 Seiten — mit Abb. — 16,7×24 cm
jährlich erscheinen 2 Hefte, je Heft M 35,—
Bestell-Nr. 1029

Die „Mitteilungen aus dem Zoologischen Museum in Berlin" bringen Originalarbeiten auf dem Gebiet der Systematik, Taxonomie, Phylogenie, Morphologie, Biologie und Ökologie der Tiere. In der Zeitschrift erscheinen vorwiegend Publikationen, die im Zoologischen Museum der Humboldt-Universität entstanden sind, oder dessen Sammlungsmaterial zur Grundlage haben. Die „Mitteilungen" sind auch durch Tausch gegen adäquate Zeitschriften vom Zoologischen Museum Berlin erhältlich.

Bestellungen durch eine Buchhandlung erbeten



AKADEMIE-VERLAG
DDR-108 Berlin, Leipziger Str. 3—4

MAX SCHÖNWETTER

HANDBUCH DER OOLOGIE

HERAUSGEGEBEN UND ERGÄNZT VON

Prof. Dr. WILHELM MEISE

Zoologisches Institut und Zoologisches Museum Hamburg

Lieferung 27





AKADEMIE-VERLAG · BERLIN

1979

27. Lieferung

Seite 837—996

INHALTSVERZEICHNIS FÜR DIE LIEFERUNG 27

Arten der in Band II enthaltenen Familien, deren Eier nicht behandelt wurden . . . 837

Register der wissenschaftlichen und deutschen Vogelnamen 851

Setzfehler und Berichtigungen 995

Erschienen im Akademie-Verlag, 108 Berlin, Leipziger Straße 3—4

Lizenznummer: 202 · 100/519/79
Satz und Druck: VEB Druckhaus „Maxim Gorki“, 74 Altenburg
Bestellnummer: 762 498 8 (3037/27) · LSV 1365
Printed in GDR
DDR 14,— M

Arten der in Band II enthaltenen Familien, deren Eier nicht behandelt wurden

Halbfett gedruckte Namen bezeichnen Gattungen, die oologisch wohl völlig unbekannt sind.

Eurylaimidae (S. 3—7)

Pseudocalyptomena *graueri* (Zaire)
Eurylaimus steerii (Borneo)
Calyptomena hosii (Borneo)

Dendrocolaptidae (S. 8—11, 14—18)

Dendrocincla tyrannina (Südamerika)
— *merula* (Südamerika)
— *homochroa* (S-Mexico—W-Venezuela)
Deconychura *stictolaema* (Südamerika)
Nasica *longirostris* (Südamerika)
Hylexetastes *perrotii* (Venezuela, Guayanas, N-Brasilien)
— *stresemanni* (Peru, Brasilien)
Xiphocolaptes promeropirhynchus (S-Mexico—Südamerika)
— *villanovae*, zu *albicollis?* (N-Bahia)
— *falcirostris* (Brasilien)
— *franciscanus* (Minas Gerais, Unicum)
Dendrocolaptes certhia (S-Mexico—Südamerika)
— *concolor* (Brasilien)
— *hoffmannsi* (Brasilien)
— *platyrostris* (Brasilien—Argentinien)
Xiphorhynchus necopinus (Brasilien)
— *ocellatus* (Südamerika)
— *spixii* (Südamerika)
— *elegans* (Südamerika)
— *eytoni*, bei PETERS sub[1]) *guttatus* (Brasilien)
— *flavigaster* (N-Mexico—Costa Rica)
— *striatigularis* (Mexico, Unicum)
— *lachrymosus* (Nicaragua—Ecuador)
— *triangularis* (Südamerika)
Lepidocolaptes leucogaster (Mexico)
— *albolineatus* (Südamerika)
Campylorhamphus pucherani (Columbien—Peru)
— *falcularius*, bei PETERS sub *trochilirostris* (SO-Brasilien)
Campylorhamphus pusillus (Costa Rica—Guyana)
— *procurvoides* (Südamerika)

Furnariidae (S. 8—15, 19—32)

Geobates (auch zu Geositta) *poecilopterus* (Brasilien)
Geositta peruviana (Peru)
— *saxicolina* (Peru)
— *tenuirostris* (Peru—Argentinien)
— *crassirostris* (Peru)
Upucerthia jelskii, bei PETERS sub *validirostris* (Peru, Chile)
— *serrana* (Peru)
— *andaecola* (Bolivien—Argentinien)
Ochetorhynchus ruficaudus (auch *Upucerthia ruficauda*) (Südamerika)
— *harterti* (auch *Upucerthia*) (Bolivien)
Eremobius *phoenicurus* (Argentinien)
Cinclodes palliatus (Peru)
— *taczanowskii*, jetzt sub *nigrofumosus* (Peru)
— *excelsior*, jetzt Geositta (Südamerika)
Clibanornis (auch zu *Phacellodomus*) *dendrocolaptoides* (SO-Brasilien, O-Paraguay)
Aphrastura masafuerae (Masafuera)
Leptasthenura andicola (Südamerika)
— *striata* (Südamerika)
— *pileata* (Peru, Chile)
— *xenothorax* (Peru, Unicum)
— *striolata* (SO-Brasilien)
— *fuliginiceps* (Bolivien, Argentinien)
— *yanacensis* (Peru, Bolivien)
Schizoeaca *coryi* (Venezuela)
— *fuliginoa* (Südamerika)
— *griseomurina* (Ecuador)
— *palpebralis* (Peru)
— *helleri* (Peru)
— *harterti* (Bolivien)

[1]) sub = Subspezies (Unterart) von

Oreophylax (auch zu *Schizoeaca*) *moreirae* (SO-Brasilien)
Synallaxis moesta (Columbien—Peru)
— *cabanisi* (Südamerika)
— *hypospodia* (Südamerika)
— *subpudica* (Columbien)
— *courseni* (Peru)
— *albigularis* (Südamerika)
— *propinqua* (Südamerika)
— *tithys* (Ecuador, Peru)
— *fuscorufa* (Columbien)
— *zimmeri* (Peru)
— *cherriei* (Südamerika)
Certhiaxis mustelina (Peru, Brasilien)
Limnoctites (auch zu *Limnornis*) *rectirostris* (Brasilien—Argentinien)
Poecilurus (alle auch zu Synallaxis) *candei* (Venezuela, Columbien)
— *kollari* (Brasilien)
— *scutatus* (Brasilien, Bolivien, Argentinien)
Cranioleuca (alle auch zu *Certhiaxis*) *semicinerea* (Brasilien)
— *subcristata* (Venezuela, Columbien)
— *hellmayri* (Columbien)
— *curtata* (Columbien—Peru)
— *demissa* (Venezuela, Guyana, N-Brasilien)
— *antisiensis*, mit *baroni* (Ecuador, Peru)
— *marcapatae* (Peru)
— *albiceps* (Bolivien)
— *albicapilla* (Peru)
— *muelleri* (Brasilien)
— *gutturata* (Südamerika)
Siptornopsis (auch zu Thripophaga) *hypochondriacus* (Peru)
Asthenes berlepschi (Bolivien)
— *steinbachi* (W-Argentinien)
— *cactorum* (Peru)
— *pudibunda* (Peru, Bolivien)
— *ottonis* (Peru)
— *heterura* (Bolivien)
— *humilis* (Südamerika)
— *sclateri* (Argentinien)
— *virgata* (Peru)
— *maculicauda* (Peru—Argentinien)
— *flammulata* (Columbien—Peru)
— *urubambensis* (Peru, Bolivien)
Thripophaga *macroura* (Brasilien)
— *cherriei* (Venezuela)
— *fusciceps* (Südamerika)
— *berlepschi* (Peru)
Phacellodomus dorsalis (Peru)
Siptornis *striaticollis* (Columbien, Ecuador)
Xenerpestes *minlosi* (O-Panama, Columbien)
— *singularis* (Ecuador, Unicum)
Metopothrix *aurantiacus* (Südamerika)
Margarornis bellulus (O-Panama)
— *rubiginosus* (Costa Rica, Panama)
— *stellatus* (Columbien, Ecuador)
Premnornis (auch zu *Margarornis*) *guttuligera* (Venezuela—Peru)
Premnoplex (auch zu *Margarornis*) *tatei*, bei PETERS sub *brunnescens* (Venezuela)
Berlepschia *rikeri* (Guyana, Venezuela)
Pseudoseisura gutturalis (Argentinien)
Hyloctistes (auch zu *Philydor*) *subulatus* (Nicaragua—Südamerika)
Ancistrops (auch zu *Philydor*) *strigilatus* (Südamerika)
Anabazenops (auch zu *Philydor*) *fuscus* (SO-Brasilien)
Syndactyla (alle auch zu *Philydor*) *subalaris* (Costa Rica)
— *guttulata* (Venezuela)
Simoxenops (alle auch zu *Philydor*) *ucayalae* (Peru)
— *striatus* (Bolivien)
Anabacerthia (alle auch zu *Philydor*) *variegaticeps*, bei PETERS sub *striaticollis* (Mexico—Ecuador)
— *temporalis*, jetzt sub *variegaticeps* (Südamerika)
— *amaurotis* (Brasilien, Argentinien)
Philydor hylobius (Venezuela, Brasilien)
— *erythrocercus* (W-Panama—Südamerika)
— *pyrrhodes* (Südamerika)
— *dimidiatus*, mit *baeri* (Brasilien, Paraguay)
— *lichtensteini* (Brasilien—Argentinien)
— *erythropterus* (Südamerika)
— *ruficaudatus* (Südamerika)
Automolus infuscatus (Südamerika)
— *dorsalis* (Columbien—Peru)
— *roraimae* (Venezuela, Brasilien)
— *rufipileatus* (Südamerika)
— *ruficollis* (Ecuador, Peru)
— *melanopezus* (Columbien—Peru)
Hylocryptus (alle auch zu *Automolus*) *erythrocephalus* (Ecuador, Peru)
— *rectirostris* (Brasilien)
Heliobletus (auch zu *Xenops*) *contaminatus* (SO-Brasilien, Paraguay, NO-Argentinien)

Thripadectes melanorhynchus (Columbien—Peru)
— *virgaticeps* (Venezuela—Ecuador)
— *scrutator* (Peru)
Xenops milleri (Südamerika)
— *tenuirostris* (Südamerika)
***Megaxenops** parnaguae* (NO-Brasilien)
Sclerurus mexicanus (SO-Mexico—Südamerika)
— *rufigularis* (Südamerika)

Formicariidae (S. 33—54)

Mackenziaena leachii (SO-Brasilien, Paraguay, NO-Argentinien)
— *severa*, vgl. S. 35, 45 (wie *leachii*)
Frederickena unduligera (Amazonien)
Sakesphorus cristatus (O-Brasilien)
— *melanonotus* (Columbien, Venezuela)
— *melanothorax* (Guayanas, Brasilien)
— *luctuosus* (Amazonien)
***Biatas** nigropectus* (Brasilien, Argentinien)
Thamnophilus nigriceps (O-Panama—Columbien)
— *praecox* (Ecuador, Unicum)
— *nigrocinereus* (Südamerika)
— *cryptoleucus*, bei Peters sub *nigrocinereus* (Peru)
— *schistaceus* (Südamerika)
— *aroyae* (Peru, Bolivien)
— *insignis* (Venezuela)
***Pygiptila** stellaris* (Amazonien)
***Neoctantes** niger* (Amazonien)
***Clytoctantes** alixii* (Columbien, Venezuela)
***Thamnistes** anabatinus* (S-Mexico—Südamerika)
***Xenornis** setifrons* (O-Panama—NW-Columbien)
Dysithamnus striaticeps (O-Nicaragua, O-Costa Rica)
— *puncticeps* (O-Costa Rica—Ecuador)
— *xanthopterus* (SO-Brasilien)
Thamnomanes saturninus (Peru, W-Brasilien)
— *occidentalis* (Columbien, Ecuador)
— *plumbeus* (Südamerika)
— *schistogynus*, bei Peters sub *caesius* (Peru, Bolivien, Brasilien)
Myrmotherula brachyura (Panama—Südamerika)
— *obscura* (Amazonien)
— *sclateri* (Brasilien, Peru)
— *klagesi* (Brasilien)

Myrmotherula ambigua (Venezuela, Columbien, Brasilien)
— *cherriei* (Südamerika)
— *guttata* (Südamerika)
— *longicauda* (Südamerika)
— *gutturalis* (Südamerika)
— *leucophthalma* (Südamerika)
— *haematonota* (Südamerika)
— *ornata* (Südamerika)
— *erythrura* (Südamerika)
— *erythronotos* (SO-Brasilien)
— *sunensis* (Columbien—Peru)
— *longipennis* (Südamerika)
— *minor* (Peru, Brasilien)
— *iheringi* (Brasilien)
— *grisea* (Bolivien)
— *behni* (Südamerika)
— *urosticta* (O-Brasilien)
— *assimilis* (Peru, Brasilien, Bolivien)
***Dichrozona** cincta* (Südamerika)
***Myrmorchilus** strigilatus* (Südamerika)
***Herpsilochmus** pileatus* (Südamerika)
— *sticturus* (Südamerika)
— *stictocephalus* (Südamerika)
— *dorsimaculatus* (Südamerika)
— *roraimae* (Südamerika)
— *pectoralis* (Brasilien)
— *longirostris* (Brasilien)
— *axillaris* (Südamerika)
— *rufimarginatus* (O-Panama—Südamerika)
Formicivora iheringi (O-Brasilien)
— *serrana* (SO-Brasilien)
— *melanogaster* (Brasilien, O-Bolivien)
— *rufa* (Südamerika)
Drymophila genei (SO-Brasilien)
— *devillei* (Südamerika)
— *caudata* (Südamerika)
— *squamata* (Brasilien, vgl. S. 39, 50)
***Terenura** maculata* (Südamerika, vgl. S. 39, 50)
— *callinota* (Panama, Südamerika)
— *humeralis* (Südamerika)
— *sharpei* (Peru, Bolivien)
— *spodioptila* (Südamerika)
Cercomacra serva (Südamerika)
— *carbonaria* (N-Brasilien)
— *melanaria* (Bolivien, Brasilien)
— *ferdinandi* (Brasilien)
***Sipia** berlepschi* (Columbien, Ecuador)
— *rosenbergi* (Columbien, Ecuador)
***Rhopornis** ardesiaca* (O-Brasilien)
***Myrmoborus** leucophrys* (Südamerika)

Myrmoborus lugubris (Peru, Brasilien)
— *myiotherinus* (Südamerika)
— *melanurus* (Peru)
Hypocnemis hypoxantha (Columbien—Peru u. Brasilien)
Hypocnemoides *melanopogon* (Südamerika)
— *maculicauda* (Südamerika)
Myrmochanes *hemileucus* (Südamerika)
Gymnocichla *nudiceps* (Brit. Honduras—Columbien)
Percnostola macrolopha (Peru)
— *schistacea* (Südamerika)
— *leucostigma* (Südamerika)
— *caurensis* (Venezuela, Brasilien)
— *lophotes* (Peru)
Myrmeciza ruficauda (O-Brasilien)
— *disjuncta* (Venezuela)
— *pelzelni* (Südamerika)
— *hyperythra* (Südamerika)
— *goeldii* (Brasilien, Peru)
— *melanoceps* (Südamerika)
— *fortis* (Südamerika)
— *immaculata* (Costa Rica—Ecuador, Venezuela)
— *griseiceps* (Ecuador, Peru)
Myrmophylax stictothorax, auch zu *Myrmeciza* (Brasilien)
Formicarius rufifrons (Peru)
— *rufipectus* (Costa Rica—Peru)
Chamaeza nobilis (Amazonien)
— *ruficauda* (Südamerika)
— *mollissima* (Südamerika)
Pithys *albifrons* (Südamerika)
— *castanea* (Ecuador, Unicum)
Gymnopithys rufigula (Südamerika)
— *salvini* (Südamerika)
— *lunulata* (Südamerika)
Rhegmatorhina *gymnops* (Brasilien)
— *berlepschi* (Brasilien)
— *cristata* (Columbien, Brasilien)
— *hoffmannsi* (Brasilien)
— *melanosticta* (Amazonien)
Hylophylax naevia (Südamerika)
— *punctulata* (Südamerika)
Phlegopsis *nigromaculata* (Amazonien)
— *erythroptera* (Amazonien)
— *barringeri* (Columbien, Unicum)
— *borbae*, auch ***Skutchia*** (Brasilien)
Phaenostictus *mcleannani* (Nicaragua—Ecuador)
Myrmornis *torquata* (Nicaragua—Südamerika)
Pittasoma rufopileatum (Columbien, Ecuador)
Grallaricula flavirostris (Costa Rica—Bolivien)
— *loricata* (Venezuela)
— *peruviana* (Peru)
— *lineifrons* (Ecuador, Unicum)
Myrmothera *campanisona* (Südamerika)
— *simplex* (Venezuela, N-Brasilien)
Thamnocharis *dignissima* (Columbien—N-Peru)
— *eludens* (O-Peru)
Grallaria squamigera (Südamerika)
— *excelsa* (Venezuela)
— *gigantea* (Columbien, Ecuador)
— *alleni* (Columbien, Unicum)
— *chthonia* (Venezuela)
— *milleri* (Columbien)
— *bangsi* (Columbien)
— *quitensis* (Columbien—Peru)
— *erythrotis* (Bolivien)
— *przewalskii*, auch sub *hypoleuca* (Peru)
— *capitalis*, auch sub *hypoleuca* (Peru)
— *erythroleuca*, auch sub *hypoleuca* (Peru)
— *albigula* (Peru, Bolivien)
— *rufocinerea* (Columbien)
— *griseonucha* (Venezuela)
— *rufula* (Venezuela—Bolivien)
— *andicola* (Peru, Bolivien)
Hylopezus (alle bei Peters zu *Grallaria*) *macularius* (Südamerika)
— *fulviventris* (Peru, Bolivien, Brasilien)
— *berlepschi* (Peru, Bolivien, Brasilien
— *ochroleucus* (Brasilien, Paraguay, Argentinien)

Conopophagidae, s. Gattungen (S. 55)

Conopophaga, jetzt zu Formicariidae, *aurita* (Südamerika)
— *peruviana* (Südamerika)
— *ardesiaca* (Peru, Bolivien)
— *castaneiceps* (Columbien—Peru)
— *melanogaster* (Südamerika)
Corythopis, jetzt am Ende der Tyrannidae, *delalandi* (Südamerika)
— *torquata* (Südamerika)

Rhinocryptidae (S. 55—58)

***Liosceli*s** *thoracicus* (Südamerika)
Merulaxis *ater* (O-Brasilien)
— *stresemanni* (O-Brasilien)
Melanopareia maranonica (Peru)
— *elegans* (Ecuador, Peru, s. S. 56)

Scytalopus unicolor (Südamerika)
— *speluncae* (Brasilien, Argentinien)
— *novacapitalis* (Brasilien)
— *macropus* (Peru)
— *fermoralis* (Columbien, Ecuador)
— *argentifrons*, mit *chiriquensis* (Costa Rica—Panama)
— *panamensis*, mit *vicinior* (Panama—Ecuador)
— *latebricola* (Columbien, Venezuela, Ecuador)
Psilorhamphus *guttatus* (Brasilien)
Myornis *senilis* (Columbien, Ecuador)
Acropternis *orthonyx* (Columbien, Venezuela, Ecuador)

Pittidae (S. 59—66)

Pitta ellioti (Indochina)
— *steerei* (Philippinen)
— *soror* (Indochina, Hainan)
— *caerulea* (Tenasserim—Sumatra)
— *schneideri* (Sumatra)
— *kochi* (Philippinen)
— *baudi* (Borneo)

Philepittidae (S. 67)

Philepitta schlegeli (Madagaskar)
Neodrepanis hypoxantha (Madagaskar)

Acanthisittidae (S. 67—68)

Traversia *lyalli* (Insel Stephen bei Neuseeland)

Tyrannidae (S. 69—120)

Agriornis albicauda (Südamerika)
Xolmis murina (Argentinien)
— *rubetra* (Argentinien)
— *rufipennis* (Peru, Bolivien)
Muscisaxicola capistrata (Argentinien, Chile)
— *frontalis* (Argentinien, Chile)
— *fluviatilis* (Peru—Bolivien, Brasilien)
Myiotheretes *striaticollis* (Venezuela—Argentinien)
— *pernix* (Columbien)
— *fumigatus* (Südamerika)
— *fuscorufus* (Peru, Bolivien)
— *signatus* (Peru)
— *erythropygius* (Columbien—Bolivien)
Ochthoeca leucophrys (Südamerika)
— *piurae* (Peru)
— *rufipectoralis* (Südamerika)
— *frontalis* (Südamerika)
— *pulchella* (Ecuador, Peru, Bolivien)
Gubernetes *yetapa* (Bolivien, Brasilien, Argentinien)
Alectrurus *tricolor* (O-Bolivien, S-Brasilien—N-Argentinien, s. S. 75, 91)
Knipolegus nigerrimus (SO-Brasilien)
— *orenocensis* (Venezuela—Peru)
— *poecilurus* (Südamerika)
Phaeotriccus *hudsoni* (Südamerika)
— *poecilocercus* (Südamerika)
Muscipipra *vetula* (SO-Brasilien—Argentinien, Paraguay)
Ochthornis *littoralis* (Südamerika)
Tumbezia *salvini* (Peru)
Sirystes *sibilator* (Südamerika)
Conopias *trivirgata* (Südamerika)
— *cinchoneti* (Südamerika)
Myiozetetes inornatus, auch zu *Conopias* (Venezuela)
Tyrannopsis luteiventris (Südamerika)
Attila—Rhytipterna (Cotingidae, S. 130, 843 f.), jetzt meist hierher gestellt)
Myiarchus nuttingi (Mexico)
— *yucatanensis* (Mexico)
— *phaeocephalus* (Ecuador, Peru)
— *apicalis* (Columbien)
— *semirufus* (Peru)
Eribates (auch zu *Myiarchus*) *magnirostris* (Galapagos Inseln)
Nesotriccus *ridgwayi* (Cocos-Inseln)
Deltarhynchus *flammulatus* (Mexico)
Contopus lugubris (Costa Rica—Panama)
— *ochraceus* (Costa Rica)
— *albogularis* (Guayana)
— *nigrescens* (Südamerika)
— *fumigatus* (Südamerika)
Empidonax griseipectus (Ecuador, Peru)
— *affinis* (Mexico)
Xenotriccus *callizonus* (Mexico, Guatemala)
Aphanotriccus *capitalis* (Nicaragua—Costa Rica)
Praedo *audax*, jetzt zu *Aphanotriccus* (Panama, Columbien)
Myiobius villosus (O-Panama, Südamerika)
Myiotriccus *ornatus* (Columbien—Peru)
Myiophobus phoenicomitra (Columbien, Ecuador)
— *inornatus* (Peru, Bolivien)
— *pulcher* (Columbien, Ecuador, Peru)
— *lintoni* (Ecuador)
— *ochraceiventris* (Peru, Bolivien)
— *roraimae* (Guayana—Peru)
Platyrinchus platyrhynchos (Südamerika)

Platyrinchus leucoryphus (SO-Brasilien, Paraguay)
— *flavigularis* (Venezuela—Peru)
— *saturatus* (Südamerika)
***Cnipodectes** subbrunneus* (Panama—Brasilien)
Tolmomyias assimilis (Costa Rica—Südamerika)
Ramphotrigon ruficauda (Südamerika)
— *fuscicauda* (Ecuador—Bolivien)
Todirostrum guttatum, auch sub *chrysocrotaphum* (Brasilien, Peru, Venezuela)
— *calopterum* (Columbien, Ecuador, Peru)
— *latirostre* (Südamerika)
— *senex* (N-Brasilien, Unicum)
— *capitale* (Südamerika)
— *albifacies* (Peru, Unicum)
— *russatum* (Venezuela, N-Brasilien)
***Ceratotriccus** furcatus* (SO-Brasilien)
Idioptilon spodiops (Bolivien)
— *rufigulare* (Peru, Bolivien)
— *aenigma* (Brasilien)
— *inornatum* (NW-Brasilien, Unicum)
— *mirandae* (O-Brasilien)
— *zosterops* (Südamerika)
***Microcochlearius** josephinae* (Guyana, Unicum)
***Snethlagea** minor* (Surinam, Brasilien)
***Taeniotriccus** andrei* (Venezuela, Brasilien)
Lophotriccus vitiosus (Südamerika)
— *eulophotes* (Brasilien)
***Atalotriccus** pilaris* (Panama—Südamerika)
***Pseudotriccus** pelzelni* (Panama—Peru)
— *simplex* (Peru, Bolivien)
— *ruficeps* (Columbien—Bolivien)
***Hemitriccus** diops* (Paraguay, SO-Brasilien, Argentinien)
— *obsoletus* (Brasilien)
— *flammulatus* (Peru, Bolivien)
Pogonotriccus eximius (Südamerika)
— *gualaquizae* (Ecuador—Peru)
— *poecilotis* (Columbien—Peru)
— *orbitalis* (Ecuador—Bolivien)
— *venezuelanus* (Venezuela)
— *flaviventris* (Venezuela)
***Leptotriccus** sylviolus* (SO-Brasilien, Paraguay, Argentinien)
Phylloscartes paulistus (SO-Brasilien, Paraguay)
— *oustaleti* (SO-Brasilien)
— *difficilis* (SO-Brasilien)
Phylloscartes chapmani (Venezuela)
— *nigrifrons* (Venezuela)
— *superciliaris* (Costa Rica—Venezuela)
— *roquettei* (Brasilien)
Euscarthmus rufomarginatus (Surinam, Brasilien)
Habrura, jetzt *Polystictus*, *superciliaris* (O-Brasilien)
Spizitornis (auch Anairetes) *fernandezianus* (Juan Fernandez)
— *flavirostris* (Südamerika)
— *alpinus* (Peru, Bolivien)
***Uromyias** agilis* (Venezuela, Columbien, Ecuador)
— *agraphia* (SO-Peru)
Stigmatura napensis (Peru, Brasilien)
Serpophaga hypoleuca (Südamerika)
— *griseiceps* (Bolivien)
— *araguayae* (Brasilien, Unicum)
Inezia tenuirostris (Venezuela, Columbien)
— *inornata* (Bolivien, Paraguay, Argentinien)
Mecocerculus leucophrys (Peru, Bolivien, Argentinien)
— *stictopterus* (Venezuela, Columbien, Bolivien)
— *poecilocercus* (Columbien—Peru)
— *hellmayri* (Südamerika)
— *calopterus* (Ecuador, Peru)
— *minor* (Columbien, Venezuela, Peru)
Elaenia gigas (Südamerika)
— *pelzelni* (Brasilien)
— *ruficeps* (Südamerika)
— *pallatangae* (Südamerika)
— *dayi* (Venezuela)
Myiopagis cotta (Jamaica)
— *caniceps* (Panama—Südamerika)
— *subplacens* (Ecuador, Peru)
— *flavivertex* (Südamerika)
***Phyllomyias** fasciatus* (Brasilien, Paraguay, Argentinien)
— *griseiceps*, sub *virescens?* (Panama—Südamerika)
Tyranniscus nigrocapillus (Südamerika)
— *uropygialis* (W-Venezuela, Columbien—Bolivien)
— *cinereiceps* (Columbien—Peru)
— *australis* (Argentinien)
— *bolivianus* (Peru, Bolivien)
— *cinereicapillus* (Ecuador, Peru)
— *viridiflavus* (Südamerika)
***Oreotriccus** plumbeiceps* (Columbien—Peru)

Oreotriccus griseocapillus (SO-Brasilien)
Acrochordopus zeledoni, auch als Rassengruppe von *A. burmeisteri* (Costa Rica—Peru)
***Ornithion** inerme* (Südamerika)
— *semiflavum,* mit *brunneicapillum* (S-Mexico—Ecuador und Venezuela)
Leptopogon rufipectus (Venezuela, Columbien, Ecuador)
— *taczanowskii* (Peru)
Corythopis s. oben Conopophagidae, S. 840

Oxyruncidae

***Oxyruncus** cristatus* (Guyana—Paraguay)

Pipridae (S. 121—125, 127—129)

Piprites pileatus (SO-Brasilien, Argentinien)
— *griseiceps* (Costa Rica—Nicaragua)
Pipra isidorei (Columbien—Peru)
— *caeruleocapilla* (Peru)
— *nattereri* (N-Brasilien)
— *serena* (Guayanas, Venezuela, N-Brasilien)
— *chloromeros* (Peru, Bolivien)
— *pipra* (Costa Rica u. Guayanas bis O-Peru u. SO-Brasilien)
— *cornuta* (Südamerika)
Teleonema heterocerca (Amazonien, Unicum, Bastard?)
Machaeropterus pyrocephalus (Venezuela—Peru u. Brasilien)
***Chloropipo** unicolor* (Peru)
— *uniformis* (Guyana, Venezuela, Brasilien)
— *holochlora* (O-Panama—Peru)
— *flavicapilla* (Columbien)
***Xenopipo** atronitens* (Südamerika)
***Tyranneutes** virescens* (Venezuela, Guayanas, N-Brasilien)
— *stolzmanni* (Amazonien)
***Masius** chrysopterus* (Columbien, Venezuela—Peru)
Chiroxiphia linearis (S-Mexico—Costa Rica)
***Ilicura** militaris* (SO-Brasilien)
***Corapipo** gutturalis* (Guayanas, Venezuela, Brasilien)
Manacus cerritus (Panama)
— *coronatus* (Columbien)
***Neopipo** cinnamomea* (Guayanas—S-Peru)
***Sapayoa** aenigma* (Panama—Ecuador)
***Neopelma** aurifrons* (O-Brasilien)
— *sulphureiventer* (Peru, Bolivien, Brasilien)
— *chrysocephalum* (Guayanas—N-Brasilien)
Neopelma pallescens (Brasilien)
***Heterocercus** linteatus* (Peru, Brasilien)
— *flavivertex* (Venezuela, Columbien, Brasilien)
— *aurantiivertex* (Ecuador, Peru)
— *luteocephalus* (Südamerika, Unicum, Bastard?)
Schiffornis major (Südamerika)
— *virescens* (Südamerika, s. S. 125)

Cotingidae (S. 125—126, 130—139)

***Phoenicircus** carnifex* (Guayana, Venezuela, N-Brasilien)
— *nigricollis* (Amazonien)
***Laniisoma** elegans* (Südamerika)
Heliochera, jetzt ***Ampelion,*** *rubrocristata* (Columbien—Bolivien)
—, jetzt *Ampelion, rufaxilla* (Columbien—Peru)
Zaratornis, jetzt *Ampelion, stresemanni* (Peru)
Doliornis, jetzt *Ampelion, sclateri* (Peru)
***Tijuca** atra* (SO-Brasilien)
Carpornis melanocephalus, früher wie *cucullatus* zu *Ampelion* (SO-Brasilien)
***Porphyrolaema** porphyrolaema* (Columbien—Peru, Brasilien)
Cotinga cotinga (Südamerika)
— *maculata* (Brasilien)
— *amabilis* (Mexico—Costa Rica)
— *maynana* (Columbien—Bolivien, Brasilien)
— *nattererii* (Panama—Südamerika)
Xipholena punicea (Südamerika)
— *atropurpurea* (O-Brasilien)
***Carpodectes** nitidus* (Honduras—Ecuador)
***Conioptilon** mcilhennyi* (Peru)
Pipreola intermedia (Peru, Bolivien)
— *aureopectus,* mit *lubomirskii, jucunda* u. *pulchra* (Venezuela u. Columbien—Peru)
— *frontalis* (Ecuador—Bolivien)
— *chlorolepidota* (Columbien—Peru)
— *formosa* (Venezuela)
— *whitelyi* (Venezuela, Guyana)
— *arcuata* (Venezuela—Bolivien)
***Ampelioides** tschudii* (Venezuela, Peru)
Iodopleura isabellae (Amazonien)
— *pipra* (Guyana u. SO-Brasilien)
***Calyptura** cristata* (SO-Brasilien)
Attila torridus (Ecuador)
***Pseudattila** phoenicurus* (Venezuela—Argentinien)
***Casiornis** rufa* (Amazonien—Argentinien)

Casiornis fusca (Brasilien)
***Lanoicera** hypopyrrha* (Guayana, Amazonien)
— *rufescens* (Guatemala—Ecuador)
***Rhytipterna** simplex* (Südamerika)
— *immunda* (Columbien, Guayanas, N-Brasilien)
— *holerythra* (Guatemala—Ecuador)
Lipaugus fuscocinereus (Columbien, Ecuador)
— *vociferans,* mit *cinerascens* (Südamerika)
— *lanioides* (SO-Brasilien)
— *streptophorus* (Guyana, Venezuela, Brasilien)
— *subalaris* (Ecuador, Peru)
— *cryptolophus* (Columbien—Peru)
***Chirocylla** uropygialis* (Bolivien)
Pachyramphus surinamus (Guayanas, N-Brasilien)
— *cinnamomeus* (S-Mexico—Venezuela u. Ecuador)
— *albogriseus* (Nicaragua—Peru u. Venezuela)
— *major* (Mexico—Nicaragua)
Tityra, jetzt ***Erator,*** *inquisitor* (SO-Mexico—Südamerika)
— *leucura* (W-Brasilien, Unicum)
***Haematoderus** militaris* (Guayanas, N-Brasilien)
***Perissocephalus** tricolor* (Guayanas—N-Brasilien)
***Gymnoderus** foetidus* (Guayanas—Bolivien)
Procnias alba (Guayanas—N-Brasilien)
— *tricarunculata* (Nicaragua—Panama).

Alaudidae (S. 144—183)

Mirafra cordofanica (Senegal—Kordofan)
— *williamsi* (Kenia)
— *albicauda* (O-Zentralafrika)
— *pulpa* (Abessinien, Unicum)
— *angolensis* (Angola—Zaire)
— *rufa* (Niger—Kordofan)
— *degodiensis* (Abessinien)
— *poecilosterna* (N-Sudan—N-Tanganjika)
Calandrella blanfordi (Eritrea—Somalia)
— *razae* (Raza, Kapverden)
— *sclateri* (Namaland—Kapland)
— *obbiensis* (Somalia)
— *personata* (Abessinien—Kenia)

Hirundinidae (S. 184—204)

Pseudochelidon sirintarae (Zentral-Thailand)
***Callichelidon** cyaneoviridis* (Bahamas)
***Kalochelidon** euchrysea* (Jamaica, Hispaniola)
Notiochelidon flavipes (Columbien, Peru)
***Neochelidon** tibialis* (Panama—SO-Brasilien)
Riparia congica (Zaire)
Hirundo megaensis (Abessinien—Kenia)
— *nigrorufa* (Angola—Katanga)
Petrochelidon andecola (Peru, Chile, Bolivien)
Psalidoprocne oleaginea (Abessinien)
— *antinorii* (Abessinien)

Motacillidae (S. 205—223, 226—236)

Macronyx grimwoodi (N-Rhodesien)
Anthus pallidiventris (Angola, Zaire)
— *melindae* (Kenia, Somalia)
— *godlewskii* (O-Asien)
— *chacoensis* (Paraguay—Argentinien)
— *antarcticus* (Südgeorgien)
— *gutturalis* (Neuguinea)
— *sokokensis* (Kenia, NO-Tanganjika)

Campephagidae (S. 231—248)

Coracina fortis (Buru)
— *atriceps* (Molukken)
— *pollens* (Kai- u. Tenimber Inseln)
— *schistacea* (Peling- u. Sula Inseln)
— *caledonica* (Salomonen—Neu Caledonien)
— *temminckii* (Celebes)
— *striata* (Andamanen, Malayische Halbinsel—Philippinen), s. S. 233
— *bicolor* (Muna, Celebes)
— *boyeri* (Neuguinea)
— *leucopyga* (Muna, Celebes)
— *parvula* (N-Molukken)
— *abbotti* (Celebes)
— *analis* (Neu Caledonien)
— *graueri* (O-Zaire)
— *azurea* (Sierra Leone—Kasai)
— *newtoni* (Reunion)
— *dohertyi* (Sumba)
— *morio* (Celebes—Philippinen)
— *schisticeps* (Neuguinea)
— *melaena* (Neuguinea)
— *montana* (Neuguinea)
— *holopolia* (Salomonen)
— *mcgregori* (Philippinen)
— *panayensis* (Philippinen)
— *polioptera* (Hinterindien)
***Campochaera** sloetii* (Neuguinea)
***Chlamydochaera** jefferyi* (Borneo)
Lalage melanoleuca (Philippinen)

Lalage aurea (N-Molukken)
— *atrovirens* (Neuguinea)
— *maculosa* (Neue Hebriden—Samoa)
— *sharpei* (Samoa)
Campephaga lobata (Ghana—Tanganjika See)
Pericrocotus lansbergei (Sumbawa u. Flores)
— *brevirostris* (Nepal—China)

Pycnonotidae (S. 249—271, 274—281)

Pycnonotus leucogrammicus (Sumatra)
— *tympanistrigus* (Sumatra)
— *melanoleucos* (Malayische Halbinsel—Borneo)
— *squamatus* (Malaysia—Java)
— *taivanus* (Taiwan) ist behandelt
— *eutilotus* (Malaya—Borneo)
— *nieuwenhuisii* (Borneo)
— *brunneus* (Malaysia—Borneo)
— *montanus* (Kamerun)
— *affinis* (West- u. Zentral-Afrika)
— *ansorgei* (Sierra Leone—S-Zaire)
— *curvirostris* (Sierra Leone—Kenia u. Angola)
— *gracilirostris* (Senegal—Kenia u. Angola)
— *hallae* (Zaire)
Calyptocichla *serina* (Sierra Leone—Semliki)
Baeopogon *indicator* (Sierra Leone—Ruwenzori u. Angola)
— *clamans* (Kamerun—Semliki)
Chlorocichla laetissima (Uganda—Kongo)
— *prigoginei* (NO-Zaire)
Phyllastrephus strepitans (Sudan—Tanganjika)
— *fulviventris* (Angola—Moçambique)
— *poensis* (Fernando Po, Kamerun)
— *hypochloris* (Sudan—Kongo)
— *baumanni* (Sierra Leone—Nigeria)
— *poliocephalus* (Nigeria—Kamerun)
— *debilis* (Kenia—Tanganjika)
— *lorenzi* (O-Zaire)
— *orostruthus* (Tang.), auch zu *Modulatrix*
— *apperti* (Madagaskar)
— *tenebrosus* (Madagaskar)
— *xanthophrys* (Mad.), auch zu Timalien
— *cinereiceps* (Madagaskar)
Bleda eximia (Sierra Leone—Sudan u. Loango)
— *canicapilla* (Sierra Leone—Nigeria)
Nicator vireo (Kamerun—Angola)
Criniger barbatus (Sierra Leone—Zaire)
— *finschii* (Malayische Halbinsel—Borneo)
Criniger pallidus (Burma—Hainan u. Annam)
Setornis *criniger* (Borneo, Sumatra)
Hypsipetes propinquus (Tonkin—Malayische Halbinsel u. Tenasserim)
— *charlottae* (Malayische Halbinsel—Borneo)
— *palawanensis* (Palawan)
— *criniger* (Malayische Halbinsel—Borneo)
— *siquijorensis* (Philippinen)
— *crassirostris* (Seychellen)
— *nicobariensis* (Nicobaren)
Tylas *eduardi*, besser zu Vangidae (Madagaskar)

Irenidae (S. 282—286)

Chloropsis flavipennis (Philippinen)
— *palawanensis* (Palawan)
— *cyanopogon* (Tenasserim—Thailand)
— *venusta* (Sumatra)
Irena cyanogaster (Philippinen)

Laniidae (S. 287—319)

Prionops caniceps (Sierra Leone—Uganda)
— *alberti* (O-Zaire)
— *gabela* (Angola)
— *scopifrons* (Kenia—Moçambique)
Dryoscopus pringlii (Somalia—Tanganjika)
— *affinis* (mit *senegalensis*) (Nigeria—Uganda, Sansibar)
— *angolensis* (Kamerun—Angola u. Tanganjika)
— *sabini* (Sierra Leone—Ituri)
Laniarius mufumbiri (Uganda—Zaire)
Telophorus multicolor (Sierra Leone—Tanganjika)
— *kupeensis* (Kupe, Kamerun)
— *viridis* (Zaire—N-Rhodesien)
— *dohertyi* (O-Zaire—W-Kenia)
Malaconotus gladiator (Kamerun)
— *alius* (Tanganjika)
Lanius gubernator (Ghana—Uganda)
— *validirostris* (Philippinen)
— *dorsalis* (Abessinien—Tanganjika)
— *newtoni* (Sao Tome)

Vangidae (S. 320—321)

Schetba *rufa* (Madagaskar)
Xenopirostris damii (Madagaskar)
— *polleni* (Madagaskar)
Oriolia *bernieri* (Madagaskar)
Euryceros *prevostii* (Madagaskar)

Hypositta *coralliirostris* (Madagaskar) (bei Peters: Sittidae)
Tylas (siehe Pycnonotidae S. 845)

Bombycillidae (S. 321–324)

Bombycilla japonica (Japan)
Ptilogonys caudatus (Costa Rica, Panama)
Phainoptila *melanoxantha* (Costa Rica, W-Panama)

Cinclidae (S. 324–327)

Cinclus leucocephalus (Columbien u. Venezuela – Bolivien)

Troglodytidae (S. 328–336, 338–347)

Campylorhynchus chiapensis (Mittelamerika)
— *jocosus* (Mexico)
— *gularis* (Mexico)
— *yucatanicus* (Yucatan)
— *megalopterus* (Mexico)
Odontorchilus *cinereus* (Brasilien)
— *branickii* (Columbien – Peru)
Hylorchilus *sumichrasti* (Mexico)
Cinnycerthia peruana (Columbien – Bolivien)
Cistothorus meridae (Venezuela)
— *apolinari* (Columbien)
Thryomanes sissonii (Mexico)
Ferminia *cerverai* (Cuba)
Thryothorus atrogularis (Nicaragua – Columbien)
— *fasciatoventris* (Costa Rica – Columbien)
— *euophrys* (Columbien – Peru)
— *thoracicus* (Nicaragua – Ecuador)
— *nicefori* (Columbien)
— *guarayanus* (Bolivien – Brasilien)
— *griseus* (W-Amazonien)
Troglodytes browni, jetzt ***Thryorchilus*** *b.* (Costa Rica – Panama)
Uropsila *leucogastra* (Mexico – Guatemala)
Henicorhina leucoptera (Peru)
Microcerculus ustulatus (Venezuela, Guyana, Brasilien)
— *bambla* (Ecuador, Venezuela, Guayanas, NO-Brasilien)
Cyphorhinus *thoracicus* (Col. – Peru)
— *aradus* (Honduras – Bolivien u. Brasilien)

Mimidae (S. 348–358)

Melanoptila *glabrirostris* (Mexico – Honduras)
Mimodes *graysoni* (Socorro vor W-Mexico)
Toxostoma guttatum (Mexico)
Ramphocinclus *brachyurus* (Kleine Antillen)

Prunellidae (S. 359–361)

Prunella ocularis (Armenien – Elburs; Jemen)

Turdidae (S. 362–462)

Brachypteryx stellata (Nepal – Tonkin)
— *hyperythra* (Nepal – Assam)
— *calligyna* (Celebes)
Erythropygia leucosticta (Sierra Leone – Angola u. Zaire)
— *barbata* (Angola – N-Sambia)
Sheppardia gabela (Angola)
— *cyornithopsis* (mit *aequatorialis*) (W-Afrika – Kenia)
— *gunningi* (O-Afrika)
Luscinia ruficeps (N-China)
— *obscura* (NW-China)
Tarsiger hyperythrus (Nepal – Burma)
Cossypha polioptera (Sierra Leone – Sambia)
— *roberti* (Fernando Po – O-Zaire)
— *archeri* (Zaire)
— *heinrichi* (Angola, W-Zaire)
Alethe poliophrys (Zaire)
— *fuelleborni* (O-Afrika – Niassaland)
— *montana* (Usambara)
— *lowei* (Tanganjika, Niassaland)
— *poliocephala* (Sierra Leone – Angola u. Tanganjika)
Copsychus niger (Philippinen)
— *pyrropygus* (Malaysia – Borneo)
Phoenicurus alaschanicus (W-China)
Rhyacornis bicolor (Philippinen)
Cinclidium frontale (Nepal – Vietnam)
Entomodestes *leucotis* (Peru, Bolivien)
— *coracinus* (Columbien, Ecuador)
Neocossyphus poensis (Sierra Leone – Uganda u. N-Angola)
Cercomela dubia (Abessinien – Somalia)
— *scotocerca* (Sudan – Kenia u. Somalia)
Saxicola macrorhyncha (Afghanistan – NW-Indien)
— *gutturalis* (Timor)
Myrmecocichla tholloni (Zentralafrika)
— *melaena* (Abessinien)
Thamnolaea coronata (Togo – Sudan)
— *semirufa* (Abessinien)
Pseudocossyphus, auch zu ***Monticola***, ***bensoni*** (Madagaskar)
Myiophoneus melanurus (Sumatra)
Geomalia *heinrichi* (Celebes)

Zoothera schistacea (Tenimber)
— *dumasi* (Molukken)
— *erythronota* (Celebes u. Kleine Sunda Inseln)
— *cinerea* (Philippinen)
— *peronii* (Timor u. Damar)
— *everetti* (Borneo)
— *oberlaenderi* (Zaïre, Uganda)
— *camaronensis* (Kamerun)
— *princei* (W-Afrika—Uganda)
— *crossleyi* (Kamerun—Zaire)
— *margaretae* (Salomonen)
Amalocichla sclateriana (Neuguinea)
Cataponera *turdoides* (Celebes)
Phaeornis palmeri (Kauai, Hawaii Inseln)
Catharus mexicanus (Mexico—Panama)
— *dryas* (Mexico—Argentinien u. Bolivien)
Platycichla leucops (Südamerika)
Turdus bewsheri (Comoren)
— *olivaceofuscus* (Inseln Sao Tome u. Principe)
— *helleri* (SO-Kenia)
— *menachensis* (S-Arabien)
— *ravidus* (Grand Cayman, Westindien)
— *reevei* (Ecuador, Peru)
— *olivater* (NW-Südamerika)
— *fulviventris* (nördl. Südamerika)
— *lawrencii* (Amazonien)
— *hauxwelli* (Columbien—Bolivien)
— *haplochrous* (O-Bolivien)

Timaliidae (S. 463—549)

Androphobus *viridis* (Neuguinea)
Cinclosoma ajax (Neuguinea)
Eupetes *macrocercus* (SW-Indien—Borneo)
Melampitta *lugubris* (Neuguinea)
— *gigantea* (Neuguinea)
Trichastoma cinereiceps (Philippinen)
— *rostratum* N-Tenasserim—Borneo)
— *bicolor* (S-Tenasserim—Sumatra)
— *perspicillatum* (Borneo, Unicum)
— *vanderbilti* (Sumatra, Unicum)
— *pyrrhopterum* (O-Zaire—N-Niassa)
— *albipectus*, jetzt sub *cleaveri* (N-Angola—Kenia)
— *rufescens* (Sierra Leone—Ghana)
— *puveli* (Guinea—NO-Zaire)
— *poliothorax* (Fernando Po—Kenia)
Leonardina *woodi* (Philippinen)
Ptyrticus *turdinus* (Kamerun—SO-Kongo u. SW-Sudan)
Malacopteron affine (S-Thailand—Borneo)
— *magnum* (S-Thailand—Borneo)
Malacopteron palawanense (Philippinen)
Garritornis *isidorei* (Neuguinea)
Pomatostomus halli (Australien)
Jabouilleia *danjoui* (Annam)
Ptilocichla *leucogrammica* (Borneo)
— *mindanensis* (Philippinen)
— *falcata* (Philippinen)
Kenopia *striata* (Malayische Halbinsel—Borneo)
Napothera rufipectus (*Sumatra*)
— *atrigularis* (Borneo)
— *marmorata* (Malaysia, Sumatra)
— *crispifrons* (Laos—SW-Thailand)
— *crassa* (Borneo)
— *rabori* (Philippinen)
— *sorsogonensis* (Philippinen)
Spelaeornis troglodytoides (Bhutan—China)
Neomixis viridis (Madagaskar)
— *flavoviridis* (Madagaskar)
Stachyris rodolphei (Thailand)
— *plateni* (Philippinen)
— *capitalis* (Philippinen)
— *speciosa* (Philippinen)
— *whiteheadi* (Philippinen)
— *striata* (Philippinen)
— *nigrorum* (Philippinen)
— *hypogrammica* (Philippinen)
— *grammiceps* (Java)
— *herberti* (Laos)
— *striolata* (Hainan, S-China—Sumatra)
— *nigricollis* (Malayische Halbinsel—Borneo)
Macronous kelleyi (S-Laos—S-Annam)
Micromacronus *leytensis* (Philippinen)
Moupinia poecilotis (N-Szetschwan—NW-Yünnan)
Turdoides altirostris (Irak u. Iran)
— *gymnogenys* (SW-Afrika, Angola)
Babax koslowi (S-Tsinghai, N-Hsikang)
Garrulax palliatus (Sumatra, Borneo)
— *lugubris* (Malaysia—Sumatra)
— *strepitans* (Laos—Thailand, Tenasserim)
— *milleti* (Annam)
— *vassali* (Laos, Annam)
— *sukatschewi* (Kansu)
— *yersini* (S-Annam)
— *formosus* (S-Szetschwan—Tonkin)
Cutia *nipalensis* (Himalaja—Annam)
Pteruthius rufiventer (Himalaja—Yünnan u. Tonkin)
Actinodura ramsayi (Yünnan—N-Thailand u. Burma)
— *nipalensis* (Nepal—Bhutan)

Actinodura waldeni (Assam—Burma)
— *souliei* (Yünnan—Tonkin)
— *morrisoniana* (Taiwan)
Alcippe variegaticeps (China)
— *striaticollis* (SW-Kansu—Hsikang)
— *ruficapilla* (China—N-Laos)
— *brunneicauda* (Malaysia—Borneo)
Lioptilus gilberti (Kamerun)
— *rufocinctus* (O-Zaire—Tanganijka See)
— *chapini* (SO-Zaire)
Parophasma *galinieri* (Abessinien)
Phyllanthus *atripennis* (Senegal—NO-Zaire)
Crocias langbianis (Annam)
Heterophasia auricularis (Taiwan)
Yuhina occipitalis (Himalaja—Yünnan)
Malia *grata* (Celebes)
Paradoxornis paradoxus (Hsikang u. W-China)
— *unicolor* (Nepal—NO-Burma u. Yünnan)
— *conspicillatus* (Tsinghai—China)
— *ricketti* (NW-Yünnan)
— *zappeyi* (Hsikang)
— *przewalskii* (Kansu)
— *fulvifrons* (Nepal—China)
— *davidianus* (S-China, Tonkin, Burma)

Sylviidae (S. 545—732)

Microbates *collaris* (Guayanas—SO-Columbien u. N-Brasilien)
— *cinereiventris* (S-Nicaragua—Peru)
Polioptila lactea (NO-Brasilien, NO-Argentinien, O-Paraguay)
— *guianensis* (Amazonien, Guayanas, Venezuela)
— *schistaceigula* (Panama—Ecuador)
Tesia olivea (Sikkim—Indochina)
— *everetti* (Flores, Sumbawa)
Urosphena whiteheadi (Borneo)
— *subulata* (Timor, Flores)
Bradypterus graueri (O-Zaire)
— *grandis* (Kamerun, Gabun)
— *carpalis* (O-Zaire, Uganda)
— *alfredi* (S-Abessinien—N-Rhodesien)
— *sylvaticus* (Kapland, Natal)
— *caudatus* (Philippinen)
— *accentor* (Borneo)
— *castaneus*, mit *disturbans* u. *musculus* (Celebes, Molukken)
Acrocephalus sorghophilus (N-China)
— *orinus* (NW-Indien, Unicum)
— *atypha* (Polynesien, Tuamotu)
— *aequinoctialis* (Polynesien)
Acrocephalus vaughani (Polynesien, Henderson)
Calamocichla brevipennis (Kapverden)
Chloropeta gracilirostris (O-Zaire)
Nesillas mariae (Moheli in den Comoren)
Dromaeocercus *seebohmi* (Madagaskar)
— *brunneus* (Madagaskar)
Bebrornis sechellensis (Seychellen)
Buettikoferella *bivittata* (Timor)
Cichlornis *whitneyi* (Neue Hebriden)
— *grosvenori* (Neu Britannien)
Megalurulus *mariei* (Neu Caledonien)
Trichocichla *rufa* (Viti Levu)
Sylvia leucomelaena (Arabien, Eritrea, Somalia)
— *ticehursti* (Marokko)
Phylloscopus maculipennis (Himalaja)
— *olivaceus* (Philippinen)
— *cebuensis* (Philippinen)
— *amoenus* (Kulambangra, Salomonen)
Seicercus herberti (Gebirge W-Afrikas)
— *budongoensis* (Gebirge Kenias)
— *montis* (Malaysia—Timor)
Orthotomus nigriceps (Philippinen)
— *samarensis* (Philippinen)
— *cinereiceps* (Philippinen)
Cisticola aberdare (Kenia)
— *restricta* (Kenia)
— *melanura* (N-Angola u. Katanga)
— *troglodytes* (trop. N-Afrika)
Incana *incana* (Sokotra)
Prinia epichlora (Kamerun, Fernando Po)
Apalis nigriceps (Uganda—Kenia, O-Zaire)
— *sharpii* (Sierra Leone—Zaire)
— *chirindensis* (S-Rhodesien)
— *porhyrolaema* (Kamerun—Kenia)
— *rufogularis* (Nigeria—Angola u. O-Zaire)
— *karamojae* (Kenia, Tanganjika)
Artisornis *moreaui* (O-Afrika)
— *metopias*, auch zu *Orthotomus* (O-Afrika)
Scepomycter *winifredae* (O-Afrika)
Drymocichla *incana* (Kamerun—Uganda)
Randia *pseudozosterops* (Madagaskar)
Eromomela badiceps (Sierra Leone—Uganda u. Angola)
— *turneri* (O-Zaire—Uganda)
Sylvietta philippae (Somalia)
Hyliota violacea (Goldküste—O-Zaire)
Hemitesia *neumanni* (Edward See, Zaire)
Macrosphenus *concolor* (Sierra Leone—Uganda, Angola)
— *pulitzeri* (Angola)
— *flavicans* (Angola)

Macrosphenus kretschmeri (O-Tanganjika—N-Moçambique)
Graueria *vittata* (Edward See, Zaire)
Amaurocichla *bocagei* (Sao Tome)
Parisoma buryi (SW-Arabien)
Regulus goodfellowi (Taiwan)
Clytomyias *insignis* (Neuguinea)
Chenorhamphus *grayi* (Neuguinea)
Malurus alboscapulatus (Neuguinea)
Amytornis purnelli (Zentral-Australien)
— *housei* (NW-Australien)
Crateroscelis robusta (Neuguinea)
Vitia parens (Salomonen)
Sericornis spilodera (Neuguinea, Waigeu)
— *virgatus* (Neuguinea)
— *rufescens* (Neuguinea)
— *papuensis* (Neuguinea)
— *arfakianus* (Neuguinea)
— *perspicillatus* (Neuguinea)
— *keri* (NO-Australien)
Acanthiza murina (Neuguinea)
Aphelocephala pectoralis (Zentral- u. S-Australien)
Gerygone cinerea (Neuguinea)
— *ruficollis* (Neuguinea)
— *rubra*, auch als *Eugerygone* (auch zu Muscicapidae) (Neuguinea)

Muscicapidae (S. 733—824)

Melaenornis annamarulae (Liberia)
Fraseria cinerascens (Guinea—Zaire)
Oreicola *timorensis* (Timor)
Dendrobiastes henrici (Samar, Philippinen)
— *buruensis* (Buru)
— *rufigula* (Celebes)
— *bonthaina* (mit *crypta*) (Celebes, Philippinen)
— *platenae* (Philippinen)
— *harterti* (Sumba)
Anthipes solitaria (Malayische Halbinsel, Sumatra)
Muscicapella *hodgsoni* (Nepal—Borneo)
Cyornis superba (Borneo)
— *caerulata* (Borneo, Sumatra)
— *hainana* (SO-China—Thailand)
— *herioti* (Philippinen)
— *ruecki* (Malayische Halbinsel, Sumatra)
— *sanfordi* (Celebes)
— *hoevelli* (Celebes)
— *hyacinthina* (Timor, Watter)
— *vivida* (Assam—Sumatra, Tonkin u. Taiwan)
Niltava davidi (SO-China—Annam)
Rhinomyias addita (Buru)
— *oscillans* (Flores, Sumba)
— *brunneata* (O-China)
— *colonus* (Sula Inseln—Celebes)
Eumyias panayensis (Philippinen, Celebes, Molukken)
Muscicapa olivascens (Ghana u. Gabun—Semliki)
— *lendu* (O-Zaire)
— *infuscata* (Nigeria—Angola, Rhodesien, Uganda)
— *ussheri* (Sierra Leone—Ghana)
— *epulata* (Ghana—Semliki)
— *tessmanni* (Ghana—Ituri)
Humblotia *flavirostris* (Gran Comoro)
Newtonia amphichroa (Madagaskar)
— *archboldi* (Madagaskar)
— *fanovanae* (Madagaskar)
Microeca hemixantha (Tenimber)
— *griseoceps* (Neuguinea)
— *flavovirescens* (Neuguinea)
— *papuana* (Neuguinea)
Monachella *muelleriana* (Neuguinea, Neu Britannien)
Myiagra ferrocyanea (Salomonen)
— *galatea* (Molukken)
— *atra* (Misori—Numfor u. Biak, Neuguinea)
Peltops montanus (Neuguinea)
Petroica archboldi (Neuguinea)
Miro traversi (Chatham Inseln)
Peneothello sigillatus (Neuguinea)
— *cryptoleucus* (Arfak- u. Weyland-Gebirge)
— *bimaculatus* (Neuguinea)
Poecilodryas brachyura (Neuguinea u. Japen)
— *hypoleuca* (Neuguinea)
— *placens* (Neuguinea)
— *albonotata* (Neuguinea)
Pachycephalopsis hattamensis (Neuguinea)
Rhipidura elegantula (Molukken)
— *opistherythra* (Tenimber)
— *dedemi* (Ceram)
— *rufidorsa* (Neuguinea)
— *threnothorax* (Neuguinea, Japen)
— *maculipectus* (Neuguinea)
— *brachyrhyncha* (Neuguinea)
— *hyperythra* (Neuguinea)
— *albolimbata* (Neuguinea)
— *cockerelli* (Salomonen)
— *spilodera* (Neu Caledonien, Neue Hebriden, Fidschi- u. Banks Inseln)
— *rennelliana* (Salomonen)
— *drownei* (Salomonen)

Rhipidura personata (Fidschi Inseln)
— *malaitae* (Salomonen)
— *dahli* (Neu Britannien, Neu Irland)
— *matthiae* (St. Matthias)
— *tenebrosa* (Salomonen)
— *superciliaris* (Philippinen)
— *nigrocinnamomea* (Philippinen)
Pseudobias *wardi* (Madagaskar)
Batis margaritae (Angola, N-Rhodesien, Katanga)
— *diops* (O-Zaire, Uganda)
— *minulla* (Kamerun u. Angola—W-Zaire)
— *ituriensis* (NO-Zaire)
— *minima* (Gabun)
— *poensis* (Liberia—Gabun, Fernando Po)
Dyaphorophyia concreta (Sierra Leone—Angola u. Kivu)
— *tonsa* (Nigeria—Kivu)
Platysteira albifrons (Angola)
Erythrocercus mccallii (NO-Afrika)
— *holochlorus* (O-Afrika)
Culicicapa helianthea (Philippinen, Celebes)
Monarcha richardsii (Salomonen)
— *julianae* (Kofian in den westpapuan. Inseln)
— *sacerdotum* (Flores)
— *infelix* (Admiralitäts Inseln)
— *menckei* (St. Matthias)
— *ateralba* (Salomonen)
— *barbata* (Salomonen)
— *godeffroyi* (Yap in den Palau Inseln)
— *brehmii* (Misori in der Geelvink Bucht)
— *pileata* (Molukken)
— *chrysomela* (Neuguinea, Bismarck Archipel)
Pomarea, oft zu *Monarcha*, *nigra* (Tahiti)
— *dimidiata* (Rarotonga, Cook, Samoa)
Pomarea mendozae (Marquesas)
— *iphis* (Marquesas)
— *whitneyi* (Marquesas)
Heteranax *mundus* (Tenimber)
Mayrornis schistaceus (Santa Cruz Inseln)
— *versicolor* (Fidschi Inseln)
Neolalage *banksiana* (Neue Hebriden)
Clytorhynchus pachycephaloides (Neue Hebriden, Neu Caledonien)
— *hamlini* (Rennell)
Philentoma pyrrhoptera (S-Indochina—Malaysia)
Hypothymis helenae (Philippinen)
— *coelestis* (Philippinen)
Eutrichomyias *rowleyi* (Sanghir=Sangihe)
Terpsiphone atrochalybeia (Sao Tome)
Eulacestoma *nigropectus* (Neuguinea)
Rhagologus *leucostigma* (Neuguinea)
Hylocitrea *bonensis* (Celebes)
Pachycephala raveni (Celebes)
— *tenebrosa* (Neuguinea)
— *hypoxantha* (Borneo u. Sarawak)
— *phaionota* (Molukken, Aru- u. kleine westpapuan. Inseln)
— *modesta* (Neuguinea)
— *sulfuriventer* (Celebes)
— *meyeri* (Neuguinea)
— *orpheus* (Timor, Wetter=Wetar)
— *caledonica* (Neu Caledonien)
— *implicata* (Salomonen)
— *nudigula* (Sumbawa, Flores)
— *lorentzi* (Neuguinea)
— *aurea* (Neuguinea)
Pitohui kirhocephalus (Neuguinea)
— *incertus* (Neuguinea)
— *cristatus* (Neuguinea)
— *tenebrosus* (Palau)

Register der wissenschaftlichen und deutschen Vogelnamen

halbfett = Hauptbehandlung im Text
kursiv = Erwähnung in den Listen
Stern = Abbildung

abbotti, Coracina 844
abbotti, Hirundo *198*
abbotti, Luscinia **375**, *418*
abbotti, Malacocincla *504*
abbotti, Trichastoma 466, **471**, 473, 474, 496*, *504*
Abbottornis 321
abbreviata, Polioptila *653*
abditivus, Manacus **124**, *128*
abdominalis, Eremomela **631**, *712*
aberdare, Cisticola 848
aberrans, Cisticola 547, 550, 598, 599 (errore sub brachyptera), 601, **602**, 603, 604, *691*
abietinus, Phylloscopus 591, **592**, 610*, *678*
Abrornis 545, 546, 595, *687*, 733
— albigularis *687*
Abroscopus 546, 594, 596, *687*, 733
— a. albogularis 547 (albigularis), **595**, *687*
— — fulvifacies 547, **595**, *687*
— schisticeps 547, 550, 595
— — flavimentalis **595**, *687*
— — schisticeps **595**, *687*
— superciliaris albigularis **595**, *686*
— — flaviventris *686*
— — salwinensis *686*
— — schwaneri 550, **595**, 686
— — superciliaris superciliaris 550, **595**, *686*
— — vordermani 550, **595**, *687*
abyssinica, Alcippe 467, **491**, *538*
abyssinica, Cecropis **184**, 185, 187, *200*
abyssinica, Hirundo, = Cecropis 184
abyssinicus, Turdus **405**, *450*
acaciae, Bradornis 740, *786*
acaciae, Turdoides 480, **485**, *520*
Acanthis cannabina 494, 603
Acanthisitta 68
— chloris **67**, *67*
Acanthisittidae **67**, 841
Acanthiza 548, 551, 552, **645**, 646, *725—727*
— chrysorrhoa 546, 547, **645**, 646
Acanthiza chrysorrhoa alexanderi *728*
— — chrysorrhoa *728*
— — multi *728*
— — pallida *728*
— — sandlandi *728*
— ewingi 646, *727*
— inornata 546, **645**
— — inornata *726*
— — mastersi *726*
— iredalei 546, **645**, 646
— — hedleyi 646, *727*
— — iredalei *727*
— — tenuirostris *727*
— lineata **645**, 646
— — alberti *726*
— — chandleri *726*
— — clelandi *726*
— — lineata *726*
— morgani *727*
— murina 849
— nana **646**
— — modesta 674*, *725*
— — nana *726*
— pusilla **646**
— — albiventris *726*
— — apicalis *726*
— — bunya *726*
— — diemenensis *727*
— — hamiltoni *726*
— — macularia *726*
— — pusilla *726*
— — pyrrhopygia *726*
— — whitlocki *726*
— reguloides 546, **646**
— — australis *727*
— — reguloides *727*
— — squamata *727*
— robustirostris 546, **645**, 646, *727*
— uropygialis 546, **645**
— — augusta *727*
— — uropygialis *727*
acanthizoides, Cettia 547, 555, **558**, *656*

Acanthopneuste 546, 593
— borealis *680*
— nitidus viridanus *682*
— trochiloides *683*
— viridana *682*
Acanthoptila 480, *518*
Acanthornis magnus 547, **645**, *725*
Accentor 359
— alpinus *360*
accentor, Bradypterus 848
accola, Elaenia 73, **86**, *117*
acedis, Phyllastrephus **258**, *275*
acer, Tyranniscus **86**, *119*
Achaetops 553
— pycnopygius 547, 552, **574**, *666*
achrusterus, Turdus migratorius 401*, **411**, *462*
acredula, Phylloscopus 610*, *678*
Acrocephalus 551, 564, 565, 568, 572, 573, 577, 578, 629, 661, 665
— aedon 72
— aequinoctialis 848
— agricola 566, 567
— — agricola 566, 567, 662
— — brevipennis 549, 553, **566** (einmal als brevirostris), 567, 568 (als brevirostris) *662*
— — hokrae 566
— aquaticus *661*
— arundinaceus 568, 569, 571, *663*
— — arundinaceus 546, 548 (als Locustella), 549, 552, 562*, 567, 570, **571**, 572, *664*
— — babylonicus *664*
— — griseldis 548 (als Locustella), **571**, *664*
— — orientalis 549, 567, **571**, 572, *664*
— — stentoreus *663*
— — zarudnyi **571**, *664*
— atypha 848
— baeticatus 553
— — baeticatus 549, **570**, *663*
— — cinnamomeus 549, **569**, *663*
— — hallae **570**, *663*
— — suahelicus 549, **569**, *663*
— bistrigiceps 548 (als Locustella), 549, 562*, **566**, 590, *662*
— boeticatus s. baeticatus
— caffer dido 835
— concinens 567
— — haringtoni 549, **566**, 568, *662*
— — hokrae 547, 549, **566**, 567, 568, *662*
— — stevensi 549, **566**, 568, *662*
Acrocephalus dumetorum 548, 550, **568**, *662*
— familiaris 549, **572**, *664*
— luscinia rehsei 549, **572**, *664*
— — syrinx 548 (als Locustella), 562*, 566, **571**, *664*
— orinus 848
— paludicola 548, 552, 562*, 564, **565**, 566, 568, *661*
— palustris 549, 552, **568**, 569—572, 584, 587, 590, *662*
— phragmitis *661*
— schoenobaenus 206, 547, 552, 564, **565**, 566, 568, 584, 586, 590, *661*
— scirpaceus 240, 548 (auch als Locustella), 549, 552, 564, 566—571, 573, 587, 589—591, 758
— — fuscus **569**, *662*
— — scirpaceus 569, *662*
— sorghophilus 848
— stentoreus *664*
— — amyae 548, 549, 566, **570**, *663*
— — australis 548 (als Locustella), 549, 552, **570**, *664*
— — brunnescens 548, 549, 566, **570**, 571, *663*
— — longirostris *664*
— — meridionalis **570**, *663*
— — meyeri 549, **570**, *663*
— — siebersi **570**, *663*
— — stentoreus 549, 567, **570**, *663*
— streperus *662*
— vaughani 848
Acrochordopus 71
— burmeisteri **87**, *119*, 843
— zeledoni 843
Acropternis orthonyx 841
actia, Eremophila *182*
Actinodura 464, 465
— egertoni **487**, 491, 492
— — egertoni *534*
— — khasiana **488**, *534*
— — ripponi **488**, *534*
— morrisoniana 848
— nipalensis 847
— ramsayi 847
— souliei 848
— waldeni 848
acuticaudatus, Anumbius *30*
acutipennis, Pseudocolopteryx *113*
acutirostris, Calandrella **157**, *173*
adamauae, Saxicola **388**, *432*
adamsi, Calandrella **157**, *173*

adamsi, Nesomimus **350**, *355*
addita, Rhinomyias 849
Adelura 380, *424*
adusta, Eremophila *182*
adusta, Muscicapa 735—737, **749**, *793*, *794*
adusta, Roraimia 15, *30*
adusta, Synallaxis 15
Aechmolophus mexicanus **79**, *105*
Aedenopsis 371, *415*
Aedon *413*
aedon, Acrocephalus 72
aedon, Arundinax 72
aedon, Phragamaticola 72, 547, 552, 562*, **564**, 577, *661*
aedon, Troglodytes 328, 329, 331, **333**, *345—347*, 555
aegithaloides, Leptasthenura *23*
Aegithalos caudatus 615, 762
Aegithina 282
— lafresnayei innotata **283**, *285*
— nigrolutea *285*
— tiphia 283
— — aequanimis *285*
— — deignani *285*
— — horizopterus **282**, *285*
— — humei *285*
— — multicolor *285*
— — scapularis **282**, *285*
— — septentrionalis *285*
— — tiphia **282**, *285*
— — viridis *285*
— v. viridissima *285*
Aegithocichla *445*
aegra, Oenanthe **392**, *438*
aemodium (für oemodium), Conostoma **495**
aeneus, Tangavius *95*, *341*
aenigma, Idioptilon 842
aenigma, Sapayoa 843
aenobarbus, Pteruthius 486, **487**, *533*
aenobarbus, Pterythius 490
aequalis, Stelgidopteryx *194*
aequanimis, Aegithina *285*
aequatorialis, Megabyas **763**, *806*
aequatorialis, Sheppardia 846
aequatorialis, Urolestes *314*
aequatorialis, Xiphorhynchus *17*
aequinoctialis, Acrocephalus 848
aeralatus, Pteruthius *533*
aestigma, Muscicapula **744**, *789*
aestuarinus, Cistothorus *339*
aethiopica, Hirundo 191, *199*
aethiopicus, Laniarius 833
aethiops, Myrmecocichla **389**, *434*
aethiops, Saxicola 368, *433*
aethiops, Thamnophilus **36**, *47*
Aethopyga mystacalis 597
Aethorhynchus 283
afer, Nilaus 289, **291**, *307*, *308*
afer, Sphenoeacus 548, **574**, *666*
affine, Malacopteron 847
affinis, Asthenes *27*
affinis, Batis **764**, *807*, 836
affinis, Campylorhynchus *334*
affinis, Corvinella **297**, *314*
affinis, Dryoscopus 845
affinis, Elainea *117*
affinis, Empidonax 841
affinis, Eremopterix **151**, *170*
affinis, Eucichla 59, **60**, 64
affinis, Garrulax 465, **484**, *531*
affinis, Gerygone **648**, *730*
affinis, Hypsipetes **262**, *278*
affinis, Lepidocolaptes *18*, 825
affinis, Mirafra **149**, *167*
affinis, Phylloscopus 376, 546, 547, 553, **592**, 593, *680*
affinis, Prinia 549, 618, 619, **620**, 621, *703*
affinis, Rhyacornis **382**, *426*
affinis, Seicercus *685*, *686*
affinis, Suiriri **86**, *117*
affinis, Sylvia 583, *672*, *677*
affinis, Tephrodornis **241**, *248*
affinis, Terpsiphone *816*
affinis, Turdoides *521*
afra, Afrotis 142
afraoides, Afrotis 142
africana, Luscinia **374**, *417*
africana, Mirafra 145, **148**, *166*, 224*, 831
africanoides, Mirafra **149**, *167*, 224*
africanus, Sphenoeacus *666*
Afrotis afra afraoides 142
agile, Dicaeum 632
agilis, Uromyias 842
aglae, Minla *534*
aglaiae, Platypsaris **132**, *138*, 640
agnathus, Furnarius *22*
agraphia, Uromyias 842
agricola, Acrocephalus 549, 553, **566**, 567, *662*
Agriornis 71, **74**
— albicauda 841
— livida **74**
— — livida *88*
— microptera andecola *88*
— montana intermedia *88*
— — leucura *88*

Agriornis montana maritima *88*
— — solitaria 74, *88*
Agrobates 163, 366, *414*, 546
aguimp, Motacilla 205, **208**, *222*, 225*
aidabranus (richtig aldabranus), Nesillās *668*
ajax, Cinclosoma 847
akahige, Erithacus 366
akahige, Luscinia 363, 366, **373**, *416*
akeleyi, Ammomanes **153**, *171*
Alaemon 144, 145, 151, 156, 157, 160, 209
— alaudipes 145, **153**
— — alaudipes *171*
— — desertorum *171*
— — doriae *171*
— hamertoni tertia 831, 832
— semitorquata *168*
alaschanicus, Phoenicurus 846
alascensis, Motacilla *220*
alascensis, Troglodytes *343*
Alauda 144, 151, 154, 157, 163, 302, 370, 467, 487
— arvensis 145, 147, 149, 155, 158, 159, 161, 162, 211, 212, 216, 217
— — arvensis 145, **160**, 161, *178*
— — cantarella **160**, *178*, 832
— — cinerascens **160**, *179*
— — dulcivox **160**, *179*
— — guttata *179*
— — harterti *178*
— — intermedia *179*
— — japonica **161**, *179*
— — kiborti *179*
— — leiopus *179*
— — lönnbergi *179*
— — lunata 832
— — nigrescens *179*
— — pekinensis **161**, *179*
— — sierrae *178*
— gulgula **161**
— — albigula (richtig Eremophila alpestris alb.) *180*
— — australis **161**, *180*
— — balcanica (wie vor) *180*
— — coelivox **161**, *180*
— — diluta (richtig Eremophila alpestris dil.) *181*
— — flava (richtig Eremophila alpestris balc.) *180*
— — gulgula **161**, *180*
— — herberti **161**, *180*
— — inconspicua **161**, *179*
— — inopinata **161**, *179*
Alauda gulgula lhamarum **161**, *179*
— — penicillata (richtig Eremophila alpestris pen.) *180*
— — sala *180*
— — wattersi *180*, 224*
— — weigoldi **161**, *180*
— starki 832
— tartarica *172*
Alaudidae **144**, 205, 206, 208, 210, 255, 290, 300, 325, 331, 379, 474, 581, 832, 844
alaudina, Coryphistera 9, *30*
alaudipes, Alaemon 145, **153**, *171*
Alaudula *173*
alba, Motacilla 149, 151, 152, 157, 205, 206, **207**, 208, 209, 211—213, 215—217, *221*, 238, 256, 295, 323, 370, 563, 570, 572, 573, 587, 758
alba, Procnias **844**
alberti, Acanthiza *726*
alberti, Menura **142**
alberti, Prionops 845
albescens, Certhilauda 145, **150**, 153, *169*
albescens, Synallaxis 8, **12**, *25*, 125
albicans, Cercomela 368, **386**, *430*
albicans, Troglodytes *346*
albicapilla, Cossypha **378**, *422*
albicapilla, Cranioleuca 838
albicauda, Agriornis 841
albicauda, Elminia **769**, *812*
albicauda, Mirafra **147**, *165*,
albicauda, Rhipidura *805*
albicaudata, Eumyias 674*, 737, **748**, *793*
albiceps, Cranioleuca 838
albiceps, Elaenia **85**, *115*
albiceps, Psalidoprocne 185, *204*
albicilius, Campylorhynchus *334*
albicilla, Ficedula **743**, *788*
albicilla, Mohoua **650**, *732*
albicollis, Brachypteryx **369**, *412*
albicollis, Cinclus *326*
albicollis, Ficedula 674*, 734, 737, **742**, *788*
albicollis, Legatus 78, *98*
albicollis, Nyctidromus 133
albicollis, Rhipidura 737, *804*
albicollis, Saxicola *434*
albicollis, Scelorchilus *57*
albicollis, Turdus 366, 367, 401*, 407, **411**, *461*
albicollis, Xiphocolaptes *16*, 837
albifacies, Todirostrum 842
albifacies, Tregellasia 734, **755**, *798*
albifrons, Amblyospiza 82
albifrons, Epthianura 191 (als Ephthianura), 547, **651**, *732*

albifrons, Eremopterix 146, **151**, *170*
albifrons, Miro *801*
albifrons, Pericrocotus **239**, *246*
albifrons, Petrochelidon *202*
albifrons, Pithys 826, 827, 840
albifrons, Platysteira 850
albifrons, Muscisaxicola **74**, *89*
albifrons, Myrmecocichla 362, **389**, *434*
albifrons, Salpinctes *338*
albifrontata, Rhipidura *803*
albigula, Alauda, errore pro Eremophila *180*
albigula, Eremophila 145, **162**, *180*
albigula, Grallaria 840
albigula, Myrmotherula 826, 827
albigula, Upucerthia 825
albigularis, Abrornis *687*
albigularis, Abroscopus 547 (recte albogularis), **595**, *687*
albigularis, Empidonax 828
albigularis, Eremomela **631**, *713*
albigularis, Furnarius *21*
albigularis, Gerygone *729*
albigularis, Hirundo **189**, *199*
albigularis, Phyllastrephus **259**, *276*
albigularis, Rhinomyias **747**, *792*
albigularis, Saxicola *424*
albigularis, Sclerurus 8, **11**, *32*
albigularis, Synallaxis 837
albigularis, Tregellasia 735, **755**, *798*
albilinea, Tachycineta *192*
albilineata, Alcippe *535*
albilora, Muscisaxicola **74**, *89*
albiloris, Calamanthus *722*
albiloris, Grallaria *54*
albiloris, Polioptila *653*
albinucha, Thryothorus *342*
albinucha, Xenopsaris **84**, *114*, 126
albipectus, Trichastoma 847, jetzt sub cleaveri
albipectus, Thryophilus *343*
albipectus, Thryothorus 329, **332**, *343*
albiscapa, Rhipidura **763**, *805*
albispecularis, Heteromyias 734, **761**, 762, *802*
albistriata, Sylvia **589**, *676*
albiventer, Fluvicola **75**, *92*
albiventer, Pnoepyga 467, **475**, *511*
albiventer, Tachycineta 186, *192*
albiventre, Pellorneum 190, 352, 466, 469, **470**, 496*, *503*
albiventris, Acanthiza *726*
albiventris, Cettia 547, **558**, *656*
albiventris, Cinclodes *21*
albiventris, Copsychus **379**, *423*
albiventris, Monarcha **766**, *810*
albiventris, Myiagra 734, **756**, *799*
albiventris, Platypsaris *138*
albiventris, Polioptila *653*
albiventris, Ramphocaenus 553, **554**, *652*
albiventris, Trochocercus 735, **769**, *812*
albiventris, Turdus 401*, 407, **410**, *457*
albivertex, Elaenia *116*
albocapilla, Cranioleuca 830
albocinctus, Turdus **406**, 407, *451*
albofasciata, Certhilauda 145, **151**, *169*, 831
albofrontata, Gerygone **649**, *731*
albogriseus, Pachyramphus 844
albogulare, Malacopteron 464 (als Trichastoma), **473**, *505*
albogulare, Trichastoma s. a., Malacopteron
albogularis, Abroscopus 547 (errore albigularis), **595**, *687*
albogularis, Contopus 841
albogularis, Dumetia 477, **478**, *515*
albogularis, Furnarius *21*
albogularis, Garrulax 348, 382, 465, 466, **483**, 497*, *523*
albogularis, Pomatorhinus *509*
albogularis, Prinia **625**, *707*
albo-gularis, Pygarrhichas *32*
albogularis, Rhipidura *804*
albogularis, Tregellasia, s. albigularis
albogularis, Tyrannus **77**, *94*
alboides, Motacilla *221*
albolimbata, Rhipidura 849
albolimbatus, Megalurus **580**, *669*
albolineatus, Lepidocolaptes 837
alboniger, Oenanthe **392**, *438*
albonotata, Poecilodryas 849
albonotata, Saxicola *433*
albonotatus, Crocias 488, **491**, *538*
albonotatus, Trochocercus 734, **768**, *812*
alboscapularis s. albosuperciliaris, Rhopophilus
alboscapulatus, Malurus 849
albospecularis, Copsychus **379**, *423*
albospecularis, Phylloscopus 553 s. albosuperciliaris, Seicercus
albosuperciliaris, Garrulax 466, *529*
albosuperciliaris, Rhopophilus 549 (als alboscapularis), **561**, *659*
albosuperciliaris, Seicercus 585 (als albospecularis), *686*
Alcidae 381
Alcippe 191, 464, 465, 473, 490, 555
— abyssinica 467, **491**, *538*
— atriceps 467, **491**, *538*
— brunnea 464, 465, 489

Alcippe brunnea brunnea **489**, *537*
— — dubia *536*
— — genestieri *536*
— — intermedia *536*
— — mandellii **489**, *536*
— — superciliaris *537*
— brunneicauda 848
— castaneceps **488**
— — castaneceps *535*
— — wagstaffei *535*
— chrysotis 465, **488**
— — albilineata *535*
— — chrysotis *535*
— cinerea 467, **488**, *535*
— cinereiceps formosana **489**, *536*
— — guttaticollis **489**, *536*
— m. melanotis (statt Pteruthius) 467
— morrisonia fraterculus *538*
— — hueti *538*
— — morrisonia 497*, *538*
— nigrifrons *515*
— nipalensis 381, 465, 489, **490**
— — commoda *538*
— — nipalensis 467, *537*, *538*
— — stanfordi *538*
— p. peracensis *537*
— poioicephala 490, 555
— — brucei 467 (als poioicephalus), *537*
— — davisoni *537*
— — fusca *537*
— — haringtoniae *537*
— — karenni *537*
— — phayrei *537*
— — poioicephala **489**, *537*
— pyrrhoptera 474, 486, 487, 489, **490**, *537*
— ruficapilla 848
— rufogularis 464, 465, **489**
— — collaris *536*
— — major *536*
— — rufogularis *536*
— solitaria 490, *537*
— striaticollis 848
— variegaticeps 848
— vinipectus 489
— — chumbiensis **488**, *535*
— — kangrae *535*
— — ripponi **489**, *536*
— — vinipectus 467, **488**, *535*
Alcurus 249, **251**, *265*
aldabranus, Nesillas 550, **578**, (als aidabranus) *668*
alecto, Monarcha 736, 737, 757, **766**, 767, *810*
alecto, Piezorhynchus *810*
Alectrurus *91*
— risora 75
— tricolor **75**, *91*, 841
Alethe 377, *421*, 541
— choloensis 364, **379**
— — choloensis *422*
— diademata 364
— — castanea 257, 368, 371, **378**, *422*, (als A. c.) 472
— fuelleborni 846
— lowei 846
— montana 846
— poliocephala 846
— poliophrys 846
alexanderi, Acanthiza *728*
alexanderi, Camaroptera 546, 553, **630**, *712*
alexinae, Schoenicola **561**, *659*
alfredi, Bradypterus 848
alfredi, Phyllastrephus **259**, *275*
algeriensis, Ammomanes 145, **152**, 153, 159, *170*
algeriensis, Lanius 293, **303**, *317*, *318*
algira, Turdus *452*
algoensis, Mirafra *167*
aliciae, Hylocichla *447*
alisteri, Cinclosoma *501*
alisteri, Megalurus 550, **579**, 580, *669*
alisteri, Rhipidura **763**, *805*
alius, Malaconotus 845
alixii, Clytoctantes 839
alleni, Grallaria 840
Allenia 348
— fusca 337*, 348, **352**, *357*
— montana 352
Allocotopterus deliciosus 830
almae, Catharus *448*
alnorum, Empidonax *105*
Alophoixus **262**, *278*
alpestris, Eremophila 145, 152, **161**, **162**, 181—183, 209, 224*, 298, 561, 760
alpestris, Turdus **406**, *452*
alphonsianus, Paradoxornis 464, 465, **495**, 498, *543*
alpina, Muscisaxicola **74**, *89*
alpinus, Accentor 360
alpinus, Seicercus **595**, *685*
alpinus, Spizitornis 842
Alseonax 741, 748, 749 (auch als Alsonax), 750, 751, *793—796*
— cinereus *796*
Alseonax flavipes *796*
— minimus neumannianus *793*

Alsonax (richtig Alseonax) 749
altaica, Eremophila *181*
altera, Rhipidura *805*
althaea, Sylvia 548, 549, **583**, *672*
alticola, Catharus *447*
alticola, Certhilauda *169*
altirostris, Galerida *176*
altirostris, Moupinia **480**, *517*, *518*
altirostris, Turdoides 847
altirostris, Xiphorhynchus 10, *17*
amabile, Trichastoma 466, **471**, 496*, *504*
amabilis, Cotinga 843
amabilis, Malurus 547, **638**, *719*
amabilis, Muscicapa s. M. amabilis
amalia, Gerygone **649**, *731*
Amalocichla 469
— incerta 368, 468
— — brevicauda 368, **399**, *445*
— sclateriana 847
amami, Turdus *445*
amami, Zoothera (als Turdus) *445*
amaurocephalus, Leptopogon 73, *119*, 829
amaurochalinus, Turdus *459*
Amaurocichla bocagei 849
Amaurodryas vittata 735, 736, 753, 757, 762
— — kingi **759**, *801*
— — vittata **759**, *801*
amaurotis, Anabacerthia 838
amaurotis, Hypsipetes **263**, 264, *279*
amauroura, Melocichla **574**, *667*
amazona, Pipromorpha *120*
amazonicus, Thamnophilus 34, **36**, *47*
amazonicus, Thryothorus 328, *341*
ambiens, Hirundo *198*
ambigua, Cisticola 546, 549, 550, **607**, *695*
ambigua, Myrmotherula 839
ambigua, Stachyris 464, 465, 467, 476, **477**, *513*
ambiguus, Thamnophilus *47*
Amblyospiza albifrons unicolor 82
Ameisenvögel **33**, 45, 95*
ameliae, Macronyx 205, **209**, 223
amicorum, Turdus **405**, *452*
Ammern 471, 472, 493
Ammomanes 144, **152**, 158, 160, 163, 563
— burrus 151, **153**, *171*
— cincturus 831
— — arenicolor 146, **152**, *170*
— deserti akeleyi **153**, *171*
— — algeriensis 145, **152**, 153, 159, *170*
— — coxi **153**, *171*
— — deserti **153**, *171*
— — fraterculus 150, **153**, *171*
Ammomanes deserti isabellina **153**, *171*
— — mya 145, **153**, *171*
— — phoenicuroides **153**, *171*
— d. dunni 831, 832
— grayi 145
— — grayi **153**, *171*
— phoenicurus 153
— — phoenicurus **152**, *170*
— — testaceus *170*
amoenissima, Polioptila *652*
amoenus, Copsychus **379**, *423*
amoenus, Phylloscopus 848
amoenus, Turdus *457*
ampelinus, Hypocolius **324**, 574, 581
Ampelioides tschudii 843
Ampelion 125, 126, 134
— cucullatus **126**, *136*
— melanocephalus 843
— rubrocristatus 843
— rufaxilla 843
— sclateri 843
— stresemanni 843
amphichroa, Newtonia 849
amphilecta, Cisticola 548, 550, **605**, *693*
amphileuca, Saxicola *436*
Amsel (Turdus merula) 238, 288, 294, 296, 349, 379, 389, 397, 398, 403—405, 407, 408, 622
amyae, Acrocephalus 548, 549, 566, **570**, *663*
Amytis 546, 639
— macrurus *721*
Amytornis 546
— dorotheae 547, **640**, *721*
— goyderi **640**, *721*
— housei 849
— purnelli 849
— striatus 639
— — barbatus 547, **639**, *721*
— — merretsyi *721*
— — oweni **639**, *721*
— — striatus 547, **639**, *721*
— — whitei 547, **639**, *721*
— textilis modestus 547, **639**, *721*
— — textilis 547, **639**, *721*
— woodwardi *721*, *722*, 835
Anabacerthia 8
— amaurotis 839
— striaticollis 11, 838
— — venezuelana *30*
— temporalis 838
— variegaticeps 838
anabatina, Dendrocincla *16*
anabatinus, Thamnistes 839

Anabazenops fuscus 838
anabelae, Sialia *427*
Anaeretes *113*
Anairetes 70, 84, *113*,
analis, Coracina 844
analis, Formicarius 33, **42**, **43**, *52*, *53*, 826, 827
analis, Pycnonotus **254**, *270*
analoga, Meliphaga 757
Anatidae 746
anchietae, Tchagra 289 (als australis), **292**, *308*
Ancistrops strigilatus 838
anda, Colluricincla **781**, *823*
andaecola, Upucerthia 837
andamanensis, Copsychus *422*
andamanensis, Zoothera 400*, *442*
andapae, Phyllastrephus *276*
andecola, Agriornis *88*
andecola, Petrochelidon 844
anderssoni, Calandrella **156**, *173*
anderssoni, Ptyonoprogne 186, *197*
andicola, Grallaria 840
andicola, Leptasthenura 837
andina, Hymenops *92*
andrei, Dysithamnus 34
andrei, Taeniotriccus 842
andromedae, Zoothera **398**, *444*
Andropadus 249, **255**, 256, 271, *274*
Androphobus 463
— viridis 847
anerythra, Pitta **62**, *65*
angelica, Prionops recte angolica *307*
anglorum, Regulus 548, **635**, *716*
angolensis, Cisticola 546, 547, 550, **607**, *695*
angolensis, Dryoscopus 845
angolensis, Hirundo *198*
angolensis, Mirafra 844
angolensis, Monticola 365, **395**, *440*
angolensis, Pitta 59, **61**, *65*
angolica, Prionops **290**, *307*
anguitimens, Eurocephalus **290**, 307, 324, 581
angusticauda, Cisticola 547, **608**, *696*
angustirostris, Lepidocolaptes *17*, *18*
angustirostris, Phylloscartes *112*
angustirostris, Phytotoma 140
angustirostris, Sayornis *91*
ani, Crotophaga 44
annae, Leptopterus **320**
annae, Psamathia 547, **558**, *656*
annamarulae, Melaenornis 849
annectens, Heterophasia **491**, *539*
annumbi, Anumbius *30*
anomala, Cossypha 363, **377**, *421*
anonyma, Cisticola 549, 550, 552, **602**, *691*
Anorthura *343*, *345*
ansorgei, Cisticola 550, **603**, *692*
ansorgei, Cossypha **377**, *421*
ansorgei, Pycnonotus 845
ansorgei, Telophorus *312*
antarctica, Geositta *19*
antarcticus, Anthus 844
antarcticus, Cinclodes 20
antelius, Mimus *354*
Anthipes 735
— moniliger leucops 737, **743**, *789*
— — moniliger **743**, *789*
— solitaria 849
Anthocichla *64*
— phayrei **59** (als Anthocincla phayrii), *64*
Anthocincla s. Anthocichla
anthoides, Asthenes *28*
anthonyi, Lanius **301**, *317*
Anthornis 650
anthracinus, Knipolegus *92*
anthracinus, Turdus **410**, *457*
Anthus 75, 158, 205, 209, **210**, 212, 214, 249, 464, 471
— antarcticus 844
— b. berthelotii **213**, *227*
— — madeirensis **213**, *227*
— b. bogotensis *230*
— brachyurus 210, **214**
— — brachyurus **214**, *228*
— — leggei 205, **214**
— c. caffer **214**, *228*
— campestris 210—213, 216, 217, 370, 470
— — campestris 205, **212**, *227*
— — griseus **213**, *227*
— cervinus 205, **216**, *229*
— chacoensis 844
— chii 217, *230*
— chloris **218**, *230*
— correndera 75
— — chilensis **218**, *230*
— — correndera **217**, *230*
— — grayi **218**, *230*
— crenatus **218**, *230*
— f. furcatus **217**, *229*
— godlewskii 211, 213, *226*, 844
— gustavi 205, **216**
— — gustavi *228*
— gutturalis 844
— hellmayri brasilianus **217**, *230*
— hodgsoni 205

Anthus hodgsoni berezowskii *228*
— — hodgsoni **215**, *228*
— — yunnanensis *228*
— l. leucophrys **212**, *227*
— — zenkeri *226*
— lineiventris **218**, *230*
— l. lutescens **217**, *230*
— — parvus **217**, 225*, *230*
— maculatus 215, *228*
— melindae 844
— nattereri **218**, *230*
— nicholsoni 213, *227*
— nilghiriensis **215**, *228*
— novaeseelandiae **210**, 211
— — australis **212**, *226*
— — bilbali *226*
— — bistriatus *226*
— — bocagei, bocagii 205, **212**, *223*
— — centralasiae **211**, *226*
— — cinnamomeus **210**, 211, 213, 214, *223*
— — dauricus *223*
— — lacuum **210**, 211
— — lichenya 211, *223*
— — malayensis **212**, *226*
— — novaeseelandiae **212**, *226*
— — raalteni **210**, 211, 213, *223*
— — richardi 205, **211**,212, *223*, *226*
— — rogersi *226*
— — rufuloides **211**, *223*
— — rufulus 210, **211**, 212—214, 216, *226*
— — sinensis **211**, *223*, *226*
— — steindachneri **212**, *226*
— — striolatus 211, **214**, *226*
— — subaustralis *226*
— — thermophilus 211, *226*
— — waitei **211**, *226*
— pallidiventris 844
— pratensis 205, 211, 213, 215, **216**, 217, 218, 323, 330
— — pratensis 220
— pyrrhonotus 212, *227*
— richardi thermophilus *226*
— roseatus **216**, *229*
— rufogularis 216, *229*
— rufulus cinnamomeus 210, **211**, 214, *226*
— rufus 217, *230*
— similis captus **213**, *227*
— — cockburniae 214, *227*
— — decaptus **213**, *227*
— — hararensis **213**, 214, 217 (als sordidus), *227*
Anthus similis jerdoni 205, **213**, *227*
— — nyassae 213, *227*
— — similis **214**, *227*
— sokokensis 844
— sordidus **213**, 217, *227*
— spinoletta **216**, 217, *230*, 284, 471
— — blakistoni *229*
— — coutellii *229*
— — kleinschmidti *229*
— — littoralis 205, *229*
— — pennsylvanicus *229*
— — petrosus **216**, *229*
— — rubescens **216**, *229*
— — spinoletta *229*
— spragueii **217**, *229*
— sylvanus 205, **217**, *229*
— trivialis 205, 210, *212*, **214**, 215—217, 381, 490, 577, 579, 651
— — haringtoni *228*
— — sibiricus *228*
— — trivialis 225*, *228*
— vaalensis goodsoni **212**, *227*
— — saphiroi 832, 833
Antichromus 292, *308*
antillarium, Myiarchus *102*
antillarum, Mimus *353*
Antilophia 829
— galeata **123**, *128*
antinorii, Cisticola 547, **601**, *690*
antinorii, Lanius 304, *318*
antinorii, Psalidoprocne 844
antisiensis, Cranioleuca 838
Anumbius 9, 14
— acuticaudatus *30*
— annumbi *30*
Anuropsis 471, *504*
Apalis 546, 549, 551, **626**, 628
— b. binotata 550, **627**, *709*
— chariessa *709*
— — macphersoni 549, **627**, *709*
— chirindensis 848
— cinerea brunneiceps 626, **628**, *710*
— cinerea 550, **627**, *710*
— flavida 627
— — flavida 549, 553
— — flaviventris (s. A. thoracica) 549
— — flavocincta **627**, *709*
— — florisuga **627**, *710*
— — golzi 549, **627**, *709*
— — malensis **627**, *709*
— — neglecta **627**, *709*
— — tenerrima **627**, *709*
— — viridiceps **627**, *709*

Apalis griseiceps **626**, *708*
— jacksoni 549, **627**, *709*
— karamojae 848
— melanocephala fuliginosa 549, **628**, *710*
— nigriceps 848
— ocularia 617
— porphyrolaema 848
— pulchella 549, **628**, *710*
— p. pulchra 549, **626**, *708*
— ruddi 550, **627**, *709*
— rufifrons erlangeri 549, *710*
— — rufifrons *710*
— — smithii 627, **628**, *710*
— rufogularis 848
— sharpii 848
— thoracica 617
— — capensis **626**, 627, *708*
— — claudei **626**, *708*
— — flavigularis **626**, *708*
— — flaviventris 549 (errore sub flavida), **626**, 627, *708*
— — griseiceps **626**, *708*
— — griseopyga **626**, 627, *708*
— — murina 550, **626**, *708*
— — rhodesiae **626**, 627, *708*
— — spelonkensis 550
— — thoracica 550, **626**, *708*
— — venusta **626**, 627, *708*
— — youngi **626**, *708*
apetzii, Calandrella 156, **157**, *174*
Aphanotriccus audax 841
— capitalis 841
Aphelocephala 545, 546, 550, *736*
— leucopsis 646
— — castaneiventris **646**, *728*
— — leucopsis **646**, *728*
— — pallida **646**, *728*
— — whitei **646**, *728*
— nigricincta 548 (als nigrocincta), **646**, 647, *728*
— pectoralis 849
Aphrastura 8—10
— masafuerae **12**, *23*, 837
— spinicauda fulva *23*
— — spinicauda *23*
apiata, Mirafra 145, **149**, *167*
apicalis, Acanthiza *726*
apicalis, Myiarchus 841
Aplonis 482
apolinari, Cistothorus 846
Apolochelidon **184**
— fucata *193*, *194*
apperti, Phyllastrephus 845
Aptenodytes 13
Apus caffer 187
aquatica, Muscicapa **749**, *793*
aquatica, Sayornis *91*
aquaticus, Acrocephalus *661*
aquaticus, Cinclus 325, *326*
aquilonalis, Turdus 367, *459*
Arachnothera magna 773, 777
aradus, Cyphorhinus 846
araguayae, Serpophaga 842
arbores, Lullula 121, 145—148, 152, 153, 158, 159, **160**, 161, 162, *178*
archboldi, Newtonia 849
archboldi, Petroica 849
archeri, Cossypha 846
archeri, Heteromirafra **150**, *168*, 832
arctica, Sialia *427*
arcticincta, Hirundo *198*
arcticola, Eremophila *181*
arcuata, Pipreola 843
arcuata, Pitta 59, **62**, *65*
ardesiaca, Conopophaga 840
ardesiaca, Melaenornis **738**, *784*
ardesiaca, Rhopornis 839
ardesiacus, Cinclus 324
ardesiacus, Dysithamnus **37**, *48*
ardosiacus, Turdus *457*
arduennus, Prunella *361*
arenaceus, Mimus *354*
arenarum, Sublegatus *117*, 829
arenicola, Galerida *176*
arenicola, Toxostoma 348, *357*
arenicolor, Ammomanes 146, **152**, *170*
arequipae, Asthenes **13**, *28*
arfakianus, Sericornis 849
Argaleocichla **259**, *276*
argentauris, Leiothrix 466, **485**, 497*, *532*
argentea, Apalis, sub karamojae
argentifrons, Scytalopus 841
argentina, Melanopareia **56**, *58*
argentina, Pseudoseisura *30*
argentina, Synallaxis 8, *58*
Argya 14, 465, **480**, *519*, *520*
— chalybea *519*
aridicola, Parisoma **633**, 634, *716*
aridula, Cisticola 547, **614**, *699*
ariel, Petrochelidon 184, 185, **190**, 191, *203*
Arizelocichla 249, **255**, 256, *271*, *274*
armandii, Phylloscopus 547, **593**, *680*
armena, Tchagra *309*
armiti, Heteromyias **761**, *802*
arnotti, Myrmecocichla 362, **389**, *434*
aroyae, Thamnophilus 839
arquata, Cichladusa 362, 364, 368, **378**, *422*

Arremonops 14
— personatus 288
Arrenga **396**, *441*
— cyanea *441*
Arses 735, 767
— candidior *811*
— kaupi **767**, *811*
— lorealis **767**, *811*
— telescophthalmus aruensis **767**, *811*
— — harterti **767**, *811*
— — lauterbachi **767**, *811*
arsinoe, Pycnonotus *269*
Artamia bicolor 321
Artamides 232, *242*
Artamus cyanopterus 241, 774
— fuscus 240
— superciliosus 163, 288, 302, 761
artemisiae, Molothrus *104*
arthuri, Turdus *459*
Artisornis metopias 848
— moreaui 848
Artomyias fuliginosa, jetzt Muscicapa infuscata
aruensis, Arses **767**, *811*
aruensis, Coracina *243*
arundinaceus, Acrocephalus 546, 548 (als Locustella), 549, 552, 562*, 567, 570, **571**, 572, *663*, *664*
arundinaceus, Locustella s. Acrocephalus
Arundinax 546, **564**, *661*
— aedon 72
Arundinicola 69, 70
— leucocephala 73, **75**, *92*
arvensis, Alauda 145, 147, 149, 155, 158, 159, **160**, 161, 162, *178*, *179*, 211, 212, 216, 217, 832
arvulus, Nesomimus **350**, *355*
Ashbyia lovensis 547, **651**, *732*
ashbyi, Pomatostomus **474**, *509*
ashbyi, Sericornis **644**, *725*
assamense, Trichastoma **470**, 471, *503*
assamensis, Drymocataphus *503*
assamensis, Garrulax *527*
assamensis, Phylloscopus *684*
assamica, Mirafra **149**, 150, *167*
assamica, Prinia 547—550, **623**, *705*
assimilis, Furnarius *22*
assimilis, Lanius **302**, *317*
assimilis, Malurus *720*
assimilis, Microeca **752**, *797*
assimilis, Myrmotherula 839
assimilis, Stachyris **477**, *513*
assimilis, Tolmomyias 842
assimilis, Turdus 367, 411, 461
Asthenes 9, 10, 14, 15
— anthoides *28*
— baeri 9
— — baeri *28*
— berlepschi 838
— cactorum 838
— dorbignyi **13**
— — arequipae **13**, *28*
— flammulata 838
— hellmayri 15
— heterura 838
— hudsoni 8, *28*
— h. humicola *26*
— — polysticta *28*
— humilis 838
— maculicauda 838
— maluroides 15
— modesta australis *28*
— — modesta *28*
— ottonis 838
— patagonica *28*
— pudibunda 838
— pyrrholeuca affinis *27*
— — pyrrholeuca *27*
— — sordida **13**, *28*
— sclateri 838
— steinbachi 838
— urubambensis 838
— virgata 838
— wyatti lilloi 825
— — punensis 825
asthenia, Cercomela *431*
Astrilden 190
atacamae, Chilia *20*
atacamae, Pteroptochos *57*
atacamae, Scelorchilus *57*
atacamensis, Cinclodes *21*
atacamensis, Troglodytes *346*
Atalotriccus pilaris 842
ater, Merulaxis 840
ater, Molothrus *104*
ateralba, Monarcha 850
aterrimus, Knipolegus *91*
aterrimus, Turdus *453*
Athene 482
athensis, Calandrella **158**, *174*
athi, Mirafra 145, *166*, 224*
atlantis, Sylvia *672*
atopus, Troglodytes *346*
atra, Melaenornis **738**, *784*
atra, Myiagra 849
atra, Pyriglena **40**, *51*

atra, Rhipidura *805*
atra, Tijuca 843
atrata, Saxicola *433*
atricapilla, Donacobius 337*, 348, **351**, *357*
atricapilla, Hedymela *787*
atricapilla, Pitta *65*
atricapilla, Polioptila *653*
atricapilla, Sylvia 215, 216, 381, 489, 491, 548, 552, 568, 582, **584**, 585, *672*
atricapillus, Hadrostomus *137*
atricapillus, Molpastes 253
atricapillus, Philydor **13**, *30*
atricaudus, Myiobius **80**, *107*
atriceps, Alcippe 467, **491**, *538*
atriceps, Coracina 844
atriceps, Empidonax *106*
atriceps, Hypergerus 550, **628**, *710*
atriceps, Pycnonotus **251**, *265*
atriceps, Rhopocichla 467, **478**, 496*, *515*
Atrichornis clamosus **143**
— rufescens **143**
Atrichornithidae **143**
atricollis, Eremomela 547, **631**, *713*
atrigularis, Napothera 847
atrigularis, Orthotomus *688*
atrinucha, Thamnophilus *47*
atripennis, Fluvicola *92*
atripennis, Phyllanthus 848
atrocaerulea, Hirundo *199*
atrocaudata, Terpsiphone *816*
atrochalybeia, Terpsiphone 850
atrococcineus, Laniarius 289, **294**, *312*
atroflavus, Laniarius **295**, *312*
atrogularis, Oenanthe **391**, *436*
atrogularis, Orthotomus 547—550, **596**, 597, *688*
atrogularis, Prinia 547, 549, **622**, *705*
atrogularis, Prunella 359, *361*
atrogularis, Thryothorus 846
atrogularis, Turdus 367, **408**, *455*
atronitens, Xenopipo 843
atropurpurea, Xipholena 843
atrosericeus, Ramphocelus 321
atrosericeus, Turdus **407**, *458*
atrosuperciliaris, Paradoxornis **495**, *543*
atrothorax, Myrmophylax 34, **42**, *52*
atrovirens, Lalage 845
Atticora 14, **184**, 185, 187, 191, *193*, *194*
— cinerea *193*
— fasciata *194*
— melanoleuca *194*
Attila 125, 126, 130, 841
— bolivianus 126, **130**
Attila bolivianus bolivianus *136*
— cinereus 126, **130**
— cinnamomeus 125, 130, **131**, 830
— — cinnamomeus 126, *136*
— citriniventris **130**, *136*
— rufus 69, 126, **130**, *136*
— spadiceus 125
— — citreopyga 830, 831
— — gaumeri **130**, *136*
— — spadiceus **130**, *136*
— thamnophiloides **131**
— torridus 843
atypha, Acrocephalus 848
aucheri, Lanius 209, **303**, *318*
audax, Aphanotriccus 841
audax, Myiodynastes *98*
audax, Praedo 841
auduboni, Catharus *448*
augusta, Acanthiza *727*
aurantiacus, Manacus **124**, 125, *129*
aurantiacus, Metopothrix 838
aurantiigula, Macronyx **209**, *223*
aurantiirostris, Catharus **403**, *446*, *447*
aurantiirostris, Saltator 13
aurantiiventris, Mitrephanes 828, 829
aurantiivertex, Heterocercus 843
aurantioatrocristatus, Empidonomus 71, **77**, *95*
aurantius, Chaetops **372**, *415*
aurantius, Turdus 407, **410**, *457*
aurea, Lalage 843
aurea, Pachycephala 850
aurea, Zoothera 365, 367, **398**, *444*
aureatus, Myiobius **80**, *107*
aureigularis Leiothrix 497*, *532*
aureola, Emberiza *607*
aureola, Pipra 69, **122**, *127*
aureola, Rhipidura 737, *803*
aureopectus, Pipreola 843
auricapilla, Pipra **122**, *127*
auriceps, Myiophobus *107*
auricularis, Heterophasia 848
auricularis, Myiornis **83**, *111*
aurifrons, Chloropsis 282, **283**, *286*
aurifrons, Epthianura **651**, *732*
aurifrons, Neopelma 843
aurigaster, Pycnonotus 252, **253**, *268*, *272**, 579
aurita, Conopophaga 840
auritus, Turdus *456*
auroreus, Phoenicurus 362, 364, 368, 380, **381**, 382, *425*, *426*
aurulentus, Tolmomyias **82**, *109*
austeni, Garrulax 464, **483**, 530

austeni, Grammatoptila *525*
austeni, Pomatorhinus 466, *508*
austeni, Prinia 547, 550, 611*, 625, *707*
austerus, Ramphocaenus **554**, *652*
austin-robertsi, Mirafra *167*, *224**
australis, Acanthiza *727*
australis, Acrocephalus 548 (als Locustella), 549, 552, **570**, *664*
australis, Alauda **161**, *180*
australis, Anthus **212**, *226*
australis, Asthenes *28*
australis, Eopsaltria 735, **753**, 755, *797*
autralis, Eremopterix **151**, 152, *169*, 831
australis, Hyliota 548, 550, **633**, *715*
australis, Locustella s. Acrocephalus
australis, Malurus *719*
australis, Miro **760**, *801*
australis, Myiarchus *103*
australis, Rostratula 772
australis, Sialia *427*
australis, Synallaxis *25*
australis, Tchagra 289, **293**, *309*, *310*
australis, Tchagra minuta (errore für anchietae) 289
australis, Terpsiphone *816*
australis, Tyranniscus 842
autochthones, Thamnolaea *435*
Automolus 8, 14, *31*, 125, 838
— dorsalis 838
— ferruginolentus *31*
— infuscatus 838
— — paraensis 15
— leucophthalmus 10
— — sulphurascens *31*
— ochrolaemus exsertus *31*
— melanopezus 838
— roraimae 838
— r. rubiginosus *31*
— ruficollis 838
— rufipileatus 838
avensis, Coracina **235**, *244*
averano, Procnias **134**, *139*
awemba, Cisticola 546, 547, 550, **607**, *695*
axillaris, Herpsilochmus 839
axillaris, Monarcha **766**, *809*
axillaris, Myrmotherula 34, 38, *49*, 826, 827
axillaris, Saxicola *432*
aylmeri, Turdoides *520*
ayresii, Cisticola 549, 550, **615**, *700*
Ayresillas *276*
azarae, Synallaxis *24*
azorensis, Turdus **407**, *452*
azoricus, Regulus 548, 634, **635**, *716*
aztecus, Troglodytes *345*
azurea, Cochoa **375**, *428*
azurea, Coracina 844
azurea, Hypothymis 478, 735, 737, 754*, 769, **770**, *813*
azurea, Sialia *427*
azureocapilla, Myiagra 734, 756, **757**, *799*

babaulti, Pellorneum **470**, *502*
Babax 14, 362, 464, 465, 482
— koslowi 847
— l. lanceolatus **482**, *523*
— — woodi **482**, *523*
— waddelli *523*
— — jomo **482**, 496*, *523*
baboecala, Bradypterus 548, 550, **559**, 572, *657*
babylonicus, Acrocephalus *664*
Bachstelze (Motacilla alba) 67, 213, 573
Bachstelzen (Motacilla) 210
badia, Cecropis *202*
badiceps, Eremomela 848
badiceps, Vitia 641, **643**, *724*
badius, Lanius **305**, *319*
Baeopogon clamans 845
— indicator 845
baeri, Asthenes 9, *28*
baeri, Philydor 838
baetica, Calandrella **157**, *174*
baeticatus, Acrocephalus 549, 553, 569, **570**, *663*
bahamensis, Tolmarchus *100*
bahamensis, Tyrannus (als Tolmarchus) *100*
bahiae, Myiarchus *101*
baicalensis, Motacilla *221*
bailunduensis, Cisticola 547, **602**, *691*
bairdi, Myiodynastes *98*
bairdii, Prinia 547, 549, 552, **622**, *705*
bairdi, Sialia *427*
bairdi, Thryomanes *341*
bakbakiri, Laniarius 213
bakeri, Cuculus 612
bakeri, Liocichla **485**, *532*
bakeri, Napothera *511*
bakeri, Paradoxornis 466, 497*, 498, *543*
bakeri, Pomatorhinus *508*
bakeri, Yuhina 492, **493**, *540*
balcanica, Alauda, errore pro Eremophila *180*
balcanica, Eremophila **162**, *180*
baldwini, Troglodytes *345*
Balearica 581
balearica, Muscicapa **750**, *794*

balearica, Sylvia **590**, *677*
balearicus, Regulus **636**, *719*
ballioni, Luscinia *418*, 833, 834
balstoni, Sericornis **644**, *725*
balteatus, Campylorhynchus 329, *335*
bambla, Microcerculus 846
bangsi, Catharus *446*
bangsi, Grallaria 840
banksiana, Neolalage 850
banyumas, Cyornis 734, 735, **745**, 747, 770, *790*, *791*.
banyumas, Muscicapa 745, *790*
baraka, Sylvietta 550, **631**, *714*
barat, Pycnonotus **254**, *270*
barbadensis, Elaenia *115*
barbarus, Laniarius **294**, *312*, *313*
barbata, Erythropygia *415*, 846
barbata, Monarcha 850
barbatus, Amytornis 547, **639**, *721*
barbatus, Criniger 259, 845
barbatus, Myiobius **80**, *107*
barbatus, Pycnonotus 250, **253**, 254, 259, *268*, *269*
barbirostris, Myiarchus *103*
barbozae, Hyliota 548, **633**, *715*
barnesi, Oenanthe **391**, *437*
baroni, Cranioleuca 840
baroni, Thryothorus **332**, *343*
barratti, Bradypterus 550, 552, **559**, *657*
barringeri, Phlegopsis 838
barringtoni, Nesomimus 336*, **350**, *355*
bartelsi, Criniger 261, *277*
Bartmeisen 463
bartoni, Pachycephala 773, **775**, *818*
basalis, Chalcites *720*
basilanica, Dendrobiastes 735, **741**, *786*
Batara 35
— c. cinerea **35**, *45*
batesi, Chloropeta **573**, *666*
batesi, Cossypha *420*
batesi, Sylvietta *714*
batesi, Terpsiphone 754*, **771**, *813*
batesi, Trichastoma 466, **472**, *504*
Bathmocercus cerviniventris vulpinus 548, 552, **628**, *711*
Batis 735
— capensis 737
— — capensis **764**, *807*
— — dimorpha **763**, *806*
— — erythrophthalmus 734, **763**, *807*
— — hollidayi **764**, *807*
— diops 850
— fratrum 735
Batis fratrum fratrum **764**, *807*
— ituriensis 850
— margaritae 850
— minima 850
— minor 836
— — erlangeri 734, **765**, *807*
— — somaliensis *807*
— — suahelica 735, **765**, *808*
— minulla 850
— m. molitor **764**, *807*
— — palliditergum **764**, *807*
— — soror 737, **764**, *807*
— orientalis 836
— — orientalis **764**, *807*
— perkeo 836
— poensis 850
— pririt 735, 737
— — affinis **764**, *807*, 836
— senegalensis **764**, *807*
baudi, Pitta 841
baumanni, Phyllastrephus 845
Baumpieper (Anthus trivialis) 206, 217
Baumsteiger 8,55
bauri, Nesomimus 350, *355*
Bebrornis s. Nesillas
— rodericanus 548, **578**, *669*
— sechellensis 848
beccarii, Sericornis 551, **644**, *724*
bedfordi, Terpsiphone 735, **771**, *813*
beema, Motacilla 205, *219*
behni, Myrmotherula 839
beicki, Calandrella 156, **157**, *174*
beicki, Cinclus *326*
beicki, Luscinia **374**, *417*
belangeri, Garrulax *524*
belcheri, Hylacola **641**, *723*
bella, Muscicapa *790*
bella, Sylvia **588**, *676*
belli, Cisticola 548, **601**, *689*
bellicosa, Hirundinea *108*
bellulus, Margarornis 838
bendirei, Toxostoma 348, **351**, *356*
bengalensis, Graminicola 547—549, **615**, *700*
bengalensis, Pycnonotus **253**, *267*
bengalensis, Timalia 467, *517*
benghalensis, Rostratula 772
benguellensis, Bradornis 737, *785*
bensoni, Pseudocossyphus 846
bentet, Lanius **300**, *315*
berezowskii, Anthus *228*
Berglaubsänger 589
berlandieri, Thryothorus *342*
berlepschi, Asthenes 838

berlepschi, Grallaria 840
berlepschi, Hylopezus 840
berlepschi, Leptasthenura *23*
berlepschi, Rhegmatorhina 840
berlepschi, Sipia 839
berlepschi, Thamnophilus **36**, *46*
berlepschi, Thripophaga 838
berlepschi, Tolmomyias 73
Berlepschia rikeri 838
bernardi, Sakesphorus *46*
bernieri, Oriolia 845
Bernieria 249, **260**, *276*
berthelotii, Anthus **213**, *227*
berthemyi, Garrulax **484**, *528*
bertrandi, Telophorus **296**, *313*
Bessonornis 377, *421*
— phoenicurus *421*
bewickii, Thryomanes 191, **331**, *339*, *341*
bewsheri, Turdus 847
bhamoensis, Stachyris *513*
biarmicus, Panurus 292, 467, **496**, 497*, *541*, *542*
Bias 733, 735
— musicus changamwensis **763**, *806*
— — musicus 754*, **763**, *806*
Biatas nigropectus 839
bicknelli, Catharus *447*
bicolor, Artamia 321
bicolor, Coracina 844
bicolor, Cossypha 376, *420*
bicolor, Petroica 736, 748, 759, *801*
bicolor, Rhyacornis 846
bicolor, Saxicola 368, *433*
bicolor, Tachycineta *192*
bicolor, Trichastoma 847
bicolor, Turdoides 464, 466, 480, **481**, 482, *523*
bicolor, Turdus *454*
bicornis, Eremophila **162**, *181*
bifasciata, Oenanthe 364, 389, **390**, *435*
bilbali, Anthus *226*
bilineata, Polioptila *653*
bilkevitschi, Garrulax **485**, *530*
billitonis, Pycnonotus *271*
bilopha, Eremophila 152, **163**, *183*
bimaculata, Melanocorypha **154**, *172*
bimaculatus, Caprimulgus 133
bimaculatus, Cnemotriccus *106*
bimaculatus, Empidonax *106*
bimaculatus, Peneothello 849
bimaculatus, Pycnonotus **254**, 263, *270*
bindloei, Nesomimus 350, *355*
binotata, Apalis 550, **627**, *709*
birchalli, Catharus **403**, *447*
Brikhuhn 475
bistriatus, Anthus *226*
bistrigiceps, Acrocephalus 548 (als Locustella), 549, 562*, **566**, 590, *662*
bistrigiceps, Locustella s. b., Acrocephalus
bivittata, Buettikoferella 848
bivittata, Petroica 736, **757**, *800*
bivittatus, Trochocercus **769**, *812*
Blacicus 71, **79**, *104*
— c. caribaeus *104*
— — pallidus *104*
— latirostris *106*
— — brunneicapillus 96*, *105*
blainvillei, Peltops 737, **757**, *799*
blakistoni, Anthus *229*
blanchoti, Malaconotus 289, **297**, *313*, *314*, 773
blanfordi, Calandrella 844
blanfordi, Prinia 550, **621**, *704*
blanfordi, Pycnonotus **255**, *271*
Blattvögel **282**
Blaukehlchen 363, 369, **374**, 375, 376, 380
Blaumerle 395
Bleda 249, 257—259, 262, 275, 276, 278
— canicapilla 845
— eximia 845
— simplex *275*
— syndactyla 250
— — multicolor **260**, *276*
— — ogowensis *276*
blighi, Myiophoneus **396**, *441*
blissetti, Dyaphorophyia 735, 737, **764**, *808*
blythi, Prinia 548—550, **621**, *704*
blythi, Sylvia **582**, *671*, *672*, 835
boarula, Motacilla 207, *220*
bocagei, Amaurocichla 849
bocagei, Anthus 205, **211**, *223*
bocagei, Cossypha **376**, *419*
bocagei, Telophorus **295**, *312*
bochaiensis, Luscinia 400*, *419*
bodessa, Cisticola 546, 549, **603**, *691*
boehmi, Myopornis **751**, *796*
boehmi, Parisoma 548 (böhmi), **634**, *716*, 835, 836
boeticatus s. baeticatus
bogdanowi, Lanius **300**, *315*
bogotensis, Anthus *230*
bogotensis, Contopus 73, *104*
boissoneautii, Pseudocolaptes 30
bolivianus, Attila 126, **130**, *136*
bolivianus, Pitangus *100*
bolvianus, Tyranniscus 842
Bombycilla 321—324
— cedrorum **323**

Bombycilla garrulus **215**, 323, 467
— — garrulus **322**, 323, 336*
— — pallidiceps **322**
— japonica **323**, 846
Bombycillidae 287, **321**, 323, 574, 846
Bombycilliden 581
Bombycillinae **322**
bonapartei, Nothocercus 348
bonapartei, Turdus 367, *457*
bonapartii, Todopsis **638**, *718*
bonariae, Troglodytes *347*
bonariensis, Molothrus 13, 14, *353*, 382
bonelli, Phylloscopus 547, 553, 589, 591, **592**, 610*, *679*
bonensis, Hylocitrea 850
bonthaina, Dendrobiastes 849
boodang, Petroica **757**, 758, *800*
borbae, Phlegopsis 840
borbae, Skutchia 840
borbonica, Phedina **187**, 188, *196*
borbonicus, Hypsipetes **263**, *279*
borealis, Acanthopneuste *680*
borealis, Cettia 547, 551, **556**, *654*
borealis, Lanius 291, **302**, *317*
borealis, Motacilla *219*
borealis, Nuttallornis 79, *103*
borealis, Phylloscopus 547, 553, **593**, 610*, *681*, *682*
borealis, Troglodytes **333**, *345*
boreus, Myiarchus **79**, *101*
borin, Sylvia 258, 464, 489, 491, 495, 548, 551, **584**, 585, 587, 610*, 632, *672*
borneensis, Myiophoneus *441*
borneensis, Stachyris *514*
borneensis, Terpsiphone *816*
bornensis, Macronous **478**, *516*
bornensis, Pomatorhinus *507*
borneonensis, Orthotomus **597**, 610*, *688*
bororensis, Camaroptera 546, 550, **629**, *711*
boschi, Eucichla **60**, *64*
bottae, Oenanthe **390**, *435*
boudilloni s. bourdilloni
boulboul, Turdus 367, **406**, *452*
bourbonnensis, Terpsiphone **771**, *815*
bourdilloni, Rhopocichla 478 (als boudilloni), *515*
bourdilloni, Turdus **407**, *453*
Bowdleria 545
— punctata 550
— — caudata **581**, *670*
— — punctata **581**, *670*
— — stewartiana **581**, *670*
— — vealeae **580**, *670*
Bowdleria rufescens 548, **581**, *670*
boweri, Colluricincla 778, **781**, *822*
boweri, Epthianura **651**, *732*
boyeri, Coracina 844
Brachpieper 213
brachydactyla, Calandrella **145—147**, **156**, 157, 159, 161, 163, *172*
brachydactyla, Certhia 637, 645
Brachypodius 249, **251**, *265*
brachyptera, Cisticola 547, 549, 550, 553, 598, 602, 608, **609**, 612, 614, *697*
brachyptera, Tachycineta *192*
brachypterus, Bradypterus 559, 572, 573, *665*
brachypterus, Dasyornis 547, 548, **640**, *722*
Brachypteryx 363, *504*
— calligyna 846
— carolinae (für nip. calinae) 369, *412*
— hyperythra 846
— leucophrys leucophrys **369**, *412*
— — nipalensis (für nip. nip.) 369, *412*, 740, 745
— major albicollis **396**, *412*
— — major **368**, *412*
— — rufiventris *412*
— montana 362
— — cruralis **369**, *412*
— — montana 363, **369**, *412*
— — sinensis 363, **369**, *412*
— nipalensis (s. leucophrys)
— stellata 846
brachyrhyncha, Rhipidura 849
brachytarsus, Contopus *104*
brachyura, Camaroptera 546—551, 553 (als brevicaudata), **629**, 630 (C. olivacea), *711*, *712*
brachyura, Galerida *176*
brachyura, Myrmotherula 839
brachyura, Pitta 59, **60**, *64*
brachyura, Poecilodryas 849
brachyura, Sylvietta 549, **632**, *714*
brachyura, Synallaxis 8, 10, 11, **12**, *25*, 34
brachyurus, Anthus 205, 210, **214**, *228*
brachyurus, Ramphocinclus 846
Bradornis 735, 738, 739, *784*
— griseus erlangeri *785*
— infuscatus 735, 833
— — benguellensis 737, *785*
— — infuscatus **740**, *786*
— — namaquensis **740**, *785*
— — seimundi **740**, *786*
— mariquensis 734, 737, 833
— — acaciae **740**, *786*

Bradornis mariquensis mariquensis **741**, *786*
— — vinaceus **740**, *786*
— microrhynchus 734, **740**, *785*
— pallidus 749
— — modestus **739**, *785*
— — murinus 386, 737, **740**, *785*
— — neumanni 734, 735
— — nigeriae **739**, *785*
— — pallidus 734, **740**, *785*
— — suahelicus *785*
— — subalaris **740**, *785*
— pumilus **740**, *785*
— semipartitus kavirondensis 736, **739**, *785*
— — orleansi **739**, *785*
Bradypterus 559, 560, 563, 578, *669*
— accentor 848
— alfredi 848
— baboecala 548, 559, 572
— — baboecala **559**, *657*
— — centralis 550, **559**, *657*
— — elgonensis **559**, *657*
— barratti 550, 552 (als barretti)
— — granti **559**, *657*
— — manengubae **559**, *657*
— — priesti **559**, *658*
— — usambarae **559**, *657*
— brachypterus 559, 572, 573, *665*
— carpalis 848
— castaneus (einschließlich disturbans u. musculus) 848
— caudatus 848
— cinnamomeus 552
— — cinnamomeus **559**, *657*
— — nyassae 550, **559**, *657*
— disturbans 848
— grandis 848
— graueri 848
— l. luteoventris 550, **560**, *658*
— m. major 550, **560**, *658*
— mandelli 560, *658*
— musculus s. castaneus
— palliseri 548, **561**, *659*
— seebohmi melanorhynchus **561**, *658*
— sylvaticus 848
— tacsanowskius netrix 550, **560**, *658*
— — tacsanowskius 550, **560**. *658*
— thoracicus 560
— — kashmirensis 547, **559**, 560, *658*
— — przevalskii 550, **560**, *658*
— suschkini **560**, *658*
— — thoracicus 547, **559**, 560, *658*
Bradypterus victorini 550 (als vittorini), **559**, *657*
brandti, Eremophila *181*
branickii, Odontorchilus 846
brasiliana, Cercomacra **39**, 40, *50*
brasilianus, Anthus **217**, *230*
Braunellen **359**
braziliensis, Tityra **133**, *138*
brazzae, Phedina **188**, 191, *196*
brehmii, Monarcha 850
brehmii, Phylloscopus 547, 591, **592**, *678*
Breitrachen **3**, 98*
bres, Criniger **261**, 262, *277*, *278*
brevicauda, Amalocichla 368, **399**, *445*
brevicauda, Chamaeza 43, *53*
brevicauda, Muscigralla **76**, *93*
brevicauda, Prinia **624**, *706*
brevicaudata, Camaroptera 553 (statt brachyura), **629**, *711*
brevicaudata, Napothera **475**, *510*
brevicaudata, Riparia *195*
brevipennis, Acrocephalus 549, 553, **566** (einmal errore brevirostris), 567, 568 (brevirostris), *662*
brevipennis, Calamocichla 848
brevipennis, Myiarchus *101*
brevipes, Monticola 363, 368, **395**, *440*
brevirostris, Acrocephalus (richtig brevipennis) 556, 568
brevirostris, Pericrocotus 237, **239**, *246*, 845
brevirostris, Rhynchocyclus **82**, *109*
brevirostris, Smicrornis **647**, 674*, *728*, *729*
brevirostris, Sublegatus *117*
brewsteri (jetzt traillii), Empidonax *105*
bridgesi, Thamnophilus **36**, *47*
bridgesii, Drymornis *16*
Brillenvögel 613
Brillenwürger **287**
britannicus, Cinclus *326*
broadbenti, Dasyornis **640**, *722*
brookei, Eurylaimus *6*
broomei, Gerygone **649**, *731*
browni, Thryorchilus 846
browni, Troglodytes 846
brubru, Nilaus **291**, *308*
brucei, Alcippe 467, *537*
brunnea, Alcippe 464, 465, **489**, *536*
brunnea, Colluricincla **781**, *822*
brunnea, Larvivora 366
brunnea, Luscinia 366, **375**, *418*
brunneata, Rhinomyias 849
brunneicapillum, Ornithion 843
brunneicapillus, Campylorhynchus *334*

brunneicauda, Alcippe 848
brunneicauda, Microeca 735, **752**, *797*
brunneicauda, Newtonia 735, **752**, *796*
brunneicauda, Pseudominla *535*
brunneiceps, Apalis 626, **628**, *710*
brunneiceps, Erythropygia **369**, 370, *413*
brunneiceps, Yuhina **494**, *541*
brunneicollis, Hemiura **333**
brunneicollis, Troglodytes 328, **333**, *345*
brunneipectus, Pseudogerygone *730*
brunneopygia, Drymodes **372**, *415*
brunnescens, Acrocephalus 548, 549, 566, **570**, 571, 663
brunnescens, Cettia 547, **558**, *656*
brunnescens, Cisticola 546, 547, 549, **614**, 615, *700*
brunnescens, Premnoplex *30*, 838
brunnescens, Sayornis *90*
brunneus, Dromaeocercus 848
brunneus, Paradoxornis *543*
brunneus, Pycnonotus 845
brunneus, Pyrrholaemus **642**, 674*, *723*
brunnicapillus, Blacicus, heute Contopus 96*, *105*
brunniceps, Cisticola 548 (als bruniceps), 599, **613**, *698*
brunnifrons, Cettia 547, **558**, *656*
bryanti, Campylorhynchus *334*
Bubalornis 290
Bucco 43
bucephalus, Lanius **298**, *314*
buchanani, Prinia 548, **625**, *708*
buchanani, Ptyonoprogne **188**, *196*
Buchfink 206
buckleyi, Mirafra **148**, *166*
budongoensis, Seicercus 848
budytoides, Stigmatura *113*, *114*
Bülbüls **249**, 251, 259, 352
Bürzelstelzer **55**
Buettikoferella bivittata 848
bulliens, Cisticola 547, 550, 552, 553, **602**, *690*
bulomachus, Paradoxornis *542*
bunya, Acanthiza *726*
Burhinus oedicnemus 125
burigi, Lanius **298**, *314*
burkii, Seicercus *685*
burmanica, Prinia 549, **620**, *704*
burmanica, Rhipidura *803*
burmanica, Saxicola *433*
burmanicus, Criniger **261**, 272*, *277*
burmanicus, Pycnonotus 253, *268*
burmeisteri, Acrochordopus **87**, *119*, 843
Burnesia 546, 551, 552, 598, 605, 624, *706*, *707*, *710*,
— lepida 616
— superciliaris *706*
burnesii, Prinia 547—549, **624**, 625, *707*
burra, Certhilauda 151
burrus, Ammomanes 151, **153**, *171*
buruensis, Dendrobiastes 849
buryi, Parisoma 849
Buschwürger **287**
butaloides, Pachycephala 306, 773, **774**, 775, *818*

cabanisi, Emberiza 257
cabanisi, Knipolegus *92*
cabanisi, Lanius **304**, *318*
cabanisi, Synallaxis 838
cabrerae, Turdus *452*
cacabata, Muscicapa 734, 737, **750**, *795*
cacachacrae, Pyrocephalus 76, *93*
cacharensis, Hypsipetes **262**, 272*, *278*
cachariensis, Cyornis **746**, *791*
cachinnans, Garrulax 465, **484**, *529*
Cacicus 78, 332
— cela flavicrissus 332
Cacomantis merulinus passerinus *515*
Cacomantis 643
— pyrrophanes simus 641, 643, 777
cactorum, Asthenes 838
caerulata, Cyornis 849
caerulatus, Garrulax 464, **484**, 497*, *528*
caerulea, Pitta **62**, *65*, 841
caerulea, Polioptila **554**, *652*, *653*
caeruleocapilla, Pipra 843
caeruleocephalus, Phoenicurus 362, 368, **380**, *424*
caeruleogrisea, Coracina **232**, *242*
caerulescens, Cercomacra **39**, *50*
caerulescens, Melanotis **348**, *353*
caerulescens, Muscicapa 735—737, 749, **751**, *796*
caerulescens, Ptilorrhoa **469**, *501*, 834
caerulescens, Thamnophilus 34, **36**. 39, *47*, *48*
caeruleus, Myiophoneus **367**, 400*, *441*, *442*
caesia, Philentoma **768**, *811*
caesius, Thamnomanes **37**, *48*, 839
cafer, Clamator 481, *521*, *522*
cafer, Molpastes 253
cafer, Pycnonotus 251, **252**, 262, *267*
caffer, Acrocephalus 835
caffer, Anthus **214**, *228*
caffer, Apus 187

caffra, Cossypha 368, 372, **377**, *421*, 574
cahooni, Troglodytes **333**, *345*
cairnsi, Sericornis **643**, 674*, *724*
Calamanthus 545, 551
— fuliginosus albiloris *722*
— — campestris **641**, *722*
— — carteri *722*
— — ethelae **641**, *722*
— — fuliginosus **640**, 674*, *722*
— — isabellinus **641**, *722*
— — montanellus **640**, 641, *722*
— — parsonsi **641**, *722*
— — suttoni **641**, *722*
Calamocichla 546
— brevipennis 848
— gracilirostris 559
— — gracilirostris 548, 562*, **573**, *665*
— — leptorhynchua 548, **572**, *665*
— — parva **572**, *665*
— — zuluensis 548, **573**, *665*
— newtoni 208, 548, 549, **573**, *665*
— rufescens nilotica **572**, *665*
— — rufescens 548, 549, 552, **572**, *665*
Calamonastes 546, *712*
Calamornis 546, *665*
calandra, Emberiza 474, 576
calandra, Melanocorypha 145, **154**, 155, *172*
Calandrella 160, 162, 163, 214, 217
— acutirostris 157
— — acutirostris **157**, *173*
— — tibetana 144, 145, 156, **157**, *173*
— blanfordi 844
— brachydactyla 156
— cinerea anderssoni **156**, *173*
— — brachydactyla 145—147, **156**, 157 bis 159, 161, *172*
— — cinerea 145, **156**, *173*
— — dukhunensis **156**, *172*
— — hermonensis **156**
— — hungarica 832
— — longipennis **156**, *172*
— — moreatica *172*
— — rubiginosa *173*
— — saturatior **156**, *173*
— — williamsi **156**, *173*, 224*
— conirostris **158**, 831, 832
— — conirostris 145, *174*
— — damarensis *174*
— crassirostris 159
— dukhunensis **156**
— fringillaris *175*
Calandrella obbiensis 844
— personata 844
— raytal adamsi **157**, *173*
— — raytal **157**, *173*
— razae 844
— rufescens 156, 157
— — apetzii 156, **157**, *174*
— — athensis **158**, *174*
— — baetica **157**, *174*
— — beicki 156, **157**, *174*
— — cheleensis **158**, *174*
— — heinei 156, **157**, *174*
— — leucophaea 156, **157**, *174*
— — minor 145, 156, **157**, *174*
— — persica 156, **157**, *174*
— — pispoletta *174*
— — polatzeki 156, **157**, *174*
— — rufescens 145, **157**, *173*
— — seebohmi **156**, *174*
— — somalica 832
— sclateri 844
— starki **158**, *174*, 832
calcarata, Motacilla **207**, *220*
Calcarius lapponicus 216
caledonica, Coracina 850
caledonica, Myiagra 734, **756**, *799*
caledonica, Pachycephala 850
Calendula crassirostris 159
— magnirostris *178*
calendula, Regulus 547, 548, 611*, **636**, *717*, *718*
Calicalius madagascariensis **320**
californica, Polioptila 554, 562*, *652*
caligata, Hippolais 551, 562*, 575, **576**, *668*
caligina, Cisticola 547, **614**, *699*
calipyga, Leiothrix 466 (als calopyga), *533*
Callaeidae 783
callainus, Malurus **638**, *718*
Callene *421*
Callichelidon cyaneoviridis 844
calligyna, Brachypteryx 846
callinota, Terenura 839
Calliope 366, 374, 375, *417*, *418*
calliope, Luscinia **374**, *417*
callizonus, Xenotriccus 841
calophonus, Thryomanes *340*
calopterum, Todirostrum 842
calopterus, Mecocerculus 842
calurus, Criniger **260**, *277*
Calyptocichla serina 845
Calyptomena 3
— hosii 837

— viridis continentis **5**, *7*, 96*
— — viridis **5**, *7*
— whiteheadi **5**, *7*
Calyptura cristata 843
camaronensis, Zoothera 847
Camaroptera 546, 551, *712*
— brachyura 551, 629
— — bororensis 546, 550, **629**, *711*
— — brachyura **629**, *712*
— — brevicaudata **629**, *711*
— — griseigula **629**, *711*
— — griseoviridis *711*
— — littoralis *711*
— — olivacea 548, 630 (als Art), *712*
— — pileata **629**, *711*
— — sharpei 550, **629**, *711*
— — sundevalli 547, *711*
— — tincta 546, 547, 550 (auch als kirki), 553 (sub brevicaudata), **629**, *711*
— chloronota 553
— — chloronota 550, **629**, *711*
— fasciolata 549
— — fasciolata 550, **630**, *712*
— — irwini 550 (als stierlingi i.), **630**, *712*
— lopezi alexanderi 546, 553, **630**, *712*
— s. simplex 548, 549, **630**, *712*
— stierlingi (für fasciolata) 550
— superciliaris willoughbyi 550, **629**, *711*
camarunensis, Smithornis *6*
cambaiensis, Saxicoloides **393**, *439*
camerunensis, Nilaus **291**, *307*
campanisona, Chamaeza **43**, *53*
campanisona, Myrmothera 840
campbelli, Petroica **757**, *800*
Campephaga 126
— ferruginea 234
— flava 231 (= phoenicea f.)
— hartlaubii *245*
— lobata 845
— nigra *245*
— phoenicea 833
— — flava 231, **236**, *245* (als Lalage), 272*
— — phoenicea **236**, *245*
— quiscalina martini 833
— — quiscalina 833
Camphephagidae **231**, 238, 283, 287, 844
Campephagiden 238
campestris, Anthus 205, 210, 211, **212**, 213, 216, 217, *227*, 370, 470
campestris, Calamanthus **641**, *722*
campestris, Cisticola 550, **603**, *692*
campestris, Motacilla *219*
Campicola 392, *439*
Campochaera sloetii 844
Camptostoma 69, 71, **86**
— i. imberbe *118*
— obsoletum cinerascens *118*
— — napaeum *118*
— — obsoletum *118*
— — sclateri *118*
Campylorhamphus 8
— falcularius 837
— procurvoides 837
— pucherani 837
— pusillus 837
— trochilirostris 837
— — hellmayri *18*
— — venezuelensis *18*
Campylorhynchus 328, **329**, 330, 332, 555
— brunneicapillus affinis *334*
— — bryanti *334*
— — couesi *334*
— chiapensis 846, s. griseus ch.
— fasciatus balteatus 329, *335*
— — fasciatus *335*
— — pallescens **329**, *335*
— — griseus 651
— — albicilius *334*
— — chiapensis **330**, *334* (s. auch als Art)
— — minor *334*
— gularis 846
— jocosus 846
— megalopterus 846
— nuchalis pardus 330, *335*, 336*
— rufinucha capistratus **329**, *334*
— — castaneus *334*
— — humilis **329**, *334*
— turdinus hypostictus *335*
— — turdinus 330
— — unicolor *335*
— yucatanicus 846
— zonatus 330
— — costaricensis **330**, *335*, 336*
— — curvirostris *335*
— — vulcanicus **330**, *335*
camtschatkensis, Luscinia *417*
cana, Heterophasia *539*
cana, Serpophaga *114*
canadensis, Sakesphorus 33, **35**, *45*
canariensis, Motacilla *220*
canariensis, Phylloscopus **592**, *679*
cancrominus, Platyrinchus **81**, *108*, 828
candaei, Chiromachaeris *129*
candaei, Manacus **125**, *129*

candei, Poecilurus 838
candidior, Arses *811*
canescens, Monarcha *809*
canescens, Rhipidura 737, *804*
canicapilla, Bleda 845
canicapillum, Trichastoma **471**, *504*
canicauda, Chamaea *518*
caniceps, Catharus **403**, *447*
caniceps, Lanius **300**, 301, *316*
caniceps, Myiopagis 842
caniceps, Prionops 845
canifrons, Spizixos 250, **262**, *265*
canipennis, Hypsipetes **263**, *279*
canipennis, Thamnophilus *47*
cannabina, Acanthis 494, 603
canobrunneus, Thryothorus *341*
canorus, Crateropus *521*
canorus, Cuculus 39, 296, 382, 571, 612
canorus, Garrulax **464**, 465, **484**, *528*, *529*
cantans, Cettia 547, **556**, 557, 558, 562*, 624, 643, *654*
cantans, Cisticola 546—550, 553, 598, 599, **600**, 601, *689*, *690*
cantans, Myiarchus *103*
cantarella, Alauda **160**, *178*, 832
cantator, Gerygone 650, 674*, *732*
cantator, Hypocnemis 34, **40**, *51*
cantator, Phylloscopus 546, **594**, *684*
cantator, Thryothorus *341*
cantatrix, Cyornis **745**, *790*
cantillans, Mirafra 145, **146**, *164*
cantillans, Sylvia 488, 548—550, 585, 588, **589**, 590, *676*, 764
cantonensis, Pericrocotus 236, **237**, *245*
canturians, Cettia 547, **556**, 558, *655*
capabata, Stelgidopteryx *194*
capensis, Apalis **626**, 627, *708*
capensis, Batis 737, 763, **764**, 806, *807*
capensis, Certhilauda **150**, *168*
capensis, Gryllivora *438*
capensis, Macronyx **209**, 214, 222
capensis, Motacilla 205, **208**, *222*, 225*
capensis, Phyllastrephus 258, *275*
capensis, Pycnonotus **253**, *268*
capensis, Smithornis *6*
capensis, Turnagra **783**, *824*
capensis, Zonotrichia 471, 493
capistrata, Heterophasia 465, **491**, 497*, *539*
capistrata, Leioptila *539*
capistrata, Muscisaxicola 841
capistrata, Oenanthe 366, **391**, *437*
capistratoides, Drymocataphus *503*
capistratoides, Pellorneum 470
capistratum, Pellorneum 465, **470**, 471, 479, 487, *502*, *503*
capistratus, Campylorhynchus **329**, *334*
capitale, Todirostrum 842
capitalis, Aphanotriccus 841
capitalis, Grallaria 840
capitalis, Hemipus **239**
capitalis, Stachyris 847
capito, Tregellasia 735, **753**, 762, *797*, *798*
caprata, Saxicola 368, **388**, *433*, 745
Caprimulgus 232, 234
— bimaculatus 133
— europaeus 60, 63, 499
Capsiempis 70
— flaveola 73, 84, 828
— — semiflava *112*, 829
captus, Anthus **213**, *227*
carbo, Ramphocelus 321
carbonaria, Cercomacra 839
cardis, Turdus 364, 366, **407**, 410, *451*
Cariama cristata 581
caribaeus, Blacicus, heute Contopus *104*
caribbaeus, Myiarchus 97*, *103*
carlo, Prinia *701*
carnifex, Phoenicircus 843
carnobarba, Procnias *139*
carolinae, Brachypteryx 369, *412*
carolinensis, Dumetella 8, **348**, 353
carolinensis, Tyrannus *94*
carpalis, Bradypterus 848
Carpodacus 464, 465, 488
Carpodectes nitidus 843
Carpornis cucullatus, s. Ampelion
— melanocephalus 843
carri, Synallaxis 11, *25*
carruthersi, Cisticola 551, 598, 605, **606**, *694*
carteri, Calamanthus *722*
carteri, Eremiornis **580**, *670*
Carterornis *810*
carthaginis, Galerida *176*
cashmeriensis, Cinclus *326*
cashmeriensis, Delichon *203*
Casiornis fusca 844
— rufa 843
casius, Turdus *460*
caspica, Motacilla **207**, *220*
cassicus, Cracticus 231
cassini, Muscicapa **748**, *793*
Cassinia *785*
castanea, Alethe 257, 368, 371, **378**, *422*, 472
castanea, Dyaphorophyia 735, 737, **764**, *808*
castanea, Grallaria **44**, *54*

castanea, Philepitta **67**, *67*
castanea, Pithys 840
castanea, Synallaxis *26*
castaneceps, Alcippe **488**, *535*
castaneicauda, Minla **488**, *535*
castaneiceps, Conopophaga 840
castaneiceps, Pseudominla *535*
castaneigularis, Myiagra **756**, *799*
castaneiventris, Aphelocephala **646**, *728*
castaneiventris, Monarcha 737, 754*, **766**, *809*
castaneothorax, Cinclosoma 466, **468**, *501*
castaneotinctus, Lipaugus **131**, *136*
castaneus, Bradypterus 848
castaneus, Campylorhynchus *334*
castaneus, Pachyramphus **131**, *137*
castaneus, Pteroptochos *57*
castaneus, Turdus *455*
castaniceps, Seicercus *685*
castaniceps, Yuhina **492**, 493, 497*, *540*
castaneocoronata, Oligura 549, **555**, *654*
castanonota, Ptilorrhoa 466, **469**, *501*, 834
castanotis, Garrulax **483**, 484, *525*
castanotum, Cinclosoma *500*
Casuarius 481
catalinae, Thryomanes *340*
Cataponera turdoides 847
Catharus 364, 365, **402**
— aurantiirostris 403
— — aurantiirostris **403**, *447*
— — bangsi *446*
— — birchalli **403**, *447*
— — clarus **403**, *446*
— — costaricensis *446*
— — melpomene **403**, *446*
— — phaeopleurus **403**, *446*
— — russatus *446*
— dryas 847
— frantzii **403**
— — alticola *447*
— — frantzii 363, *447*
— fuscater caniceps **403**, *447*
— — fuscater **403**, *447*
— fuscescens 362, 363, **404**
— — fuscescens *447*
— — salicicola *447*
— gracilirostris 397
— — gracilirostris **403**, *446*
— guttatus 363, **404**
— — auduboni *448*
— — faxoni *448*
— — guttatus *448*
— — nanus **404**, *448*
Catharus guttatus pallasii *448*
— — polionotus *448*
— — sequoiensis *448*
— — slevini *448*
— mexicanus 847
— minimus bicknelli *447*
— — minimus **404**, 411, *447*
— occidentalis 363, **403**, *447*
— — fulvescens *447*
— ustulatus 364, **404**
— — almae *448*
— — oedicus *448*
— — swainsoni 367, *448*
— — ustulatus 368, *448*
Catherpes 328, 330, *338*
catholeuca, Tchagra **293**, *309*
caucasica, Galerida *175*, 224*
caudacuta, Culicivora **84**, *113*
caudacutus, Sclerurus *32*
caudata, Bowdleria **581**, *670*
caudata, Chiroxiphia **123**, *128*, 402, 472
caudata, Drymophila 839
caudata, Inezia 73, **84**, *114*
caudata, Serpophaga 70
caudatus, Aegithalos 615, 762
caudatus, Bradypterus 848
caudatus, Lanius 304, *318*
caudatus, Ptilogonys 846
caudatus, Spelaeornis 467, 496*, *511*
caudatus, Turdoides 466, *518*, *519*
caudifasciatus, Pitangus *100*
caudifasciatus, Tolmarchus, jetzt Tyrannus 71, 77, **79**, 96*, *100*, *101*
caudifasciatus, Tyrannus s. Tolmarchus
caurensis, Percnostola 840
caurinus, Turdus *462*
cauta, Hylacola **641**, *723*
cavicola, Petrochelidon *203*
cayana, Cotinga **126**, *136*
cayana, Tityra 126, **132**, 133, *138*
cayanensis, Myiozetetes 73, *99*
cayennensis, Panyptila 331
cebuensis, Phylloscopus 848
Cecropis **184**, 191, *200*
— a. abyssinica *200*
— — maxima *200*
— — puella 185, *200*
— — unitatis **184**, 187, *200*
— cucullata **184** (als Hirundo), 186, 187 *200*
— daurica 184, 185, **189**, 191
— — daurica *201*

Cecropis daurica domicella *201*
— — emini *201*
— — erythropygia 186, *201*
— — gephyra *201*
— — hyperythra *201*
— — japonica *201*
— — nepalensis *201*
— — rufula *201*
— semirufa gordoni *200*
— — semirufa *200*
— senegalensis 186
— — monteiri 187 (als Hirundo), *201*
— — saturatior *200*
— — senegalensis 186, *200*
— striolata 184, 186, 187, **189** *202*
— — badia *202*
— — mayri **189**
— — stanfordi **189**
— — striolata **189**
cedrorum, Bombycilla **323**
cela, Cacicus 332
celaenops, Turdus 364, *455*
celatus, Pomatorhinus *506*
celebense, Trichastoma 465, **471**, *504*
celebensis, Pitta **63**, *65*
celsum, Toxostoma 337*, *356*
centralasiae, Anthus **211**, *226*
centralis, Bradypterus 550, **559**, *657*
centralis, Chlorocichla **257**, *275*
centralis, Malaconotus **297**, *313*
centralis, Turdus *449*
Centrites 74
— niger *90*
Cephalophoneus *314*
Cephalopterus o. ornatus 97*, **134**, *139*
cephalotes, Myiarchus 97*, *103*
Cerasophila **264**, *281*
Ceratotriccus furcatus 842
Cercomacra 33, **39**, 40
— brasiliana **39**, 40, *50*
— caerulescens **39**, *50*
— carbonaria 839
— cinerascens **39**
— — cinerascens *50*
— ferdinandi 839
— melanaria 839
— n. nigrescens **40**, *51*
— nigricans 34, **40**, *51*
— serva 839
— tyrannina crepera **39**, *50*
— — laeta **40**, *50*
— — tyrannina **39**, *50*
Cercomela 386, 387, 833
Cercomela dubia 846
— familiaris 364
— — falkenstini **386**, *430*
— — familiaris **386**, *430*
— — galtoni 368, **386**, *430*
— — modesta *430*
— fusca 386, **387**, *431*
— melanura **387**, 833
— — asthenia *431*
— — lypura 834
— — melanura *431*
— schlegelii 364
— — kobosensis 368, **387**, *431*
— — pollux **387**, *431*
— — schlegelii 368, **387**, *430*
— scotocerca 846
— sinuata **386**
— — ensifera *430*
— — hypernephela *430*
— — sinuata *430*
— sordida **387**
— — ernesti *431*
— tractac 386
— — albicans 368, **386**, *430*
— — nebulosa **387**, *430*
— — tractac **387**, *430*
Cercotrichas podobe 364, **372**
— — podobe 400*, *415*
cerritus, Manacus 843,
cerroensis, Thryomanes *340*
Certhia 626, 637, 638
— brachydactyla 637, 645
certhia, Dendrocolaptes 837
Certhiaxis 8, 9, 14, 838
— cinnamomea 9
— — cinnamomea *27*
— — russeola *27*
— mustelina 838
Certhiidae 72
Certhilauda *166*
— albescens **150**, 153, *169*
— — albescens *169*
— — burra **151**
— — erythrochlamys 145, **150**, *169*
— — guttata *169*
— — patae *169*
— albofasciata 145, **151**, *169*, 831
— — alticola *169*
— capensis **150**, *168*
— c. curvirostris **150**, *168*
— — damarensis 145, **150**, *168*
— — subcoronata *168*
— nivosa 150

certhioides, Ochetorhynchus **11, 15,** *20*
certhiola, Locustella 548, 551, 560, 562*, **563**, *660*
Certhiparus 545, 546, **650**, *732*
cerverai, Ferminia 846
cerviniventris, Bathmocercus 548, 552, **628**, *711*
cerviniventris, Muscicapula *790*
cerviniventris, Phyllastrephus **259**, *275*
ceryiniventris, Poecilodryas **762**, *802*
cervinus, Anthus 205, **216**, *229*
cetti, Cettia s. Cettia cetti
Cettia 215, 546, 552, 555, 557, 558, 598, 641, 643, *654*, 773
— acanthizoides 555
— — acanthizoides 547, **558**, *656*
— — brunnescens 547, **558**, *656*
— — concolor 547, **558**, *656*
— b. brunnifrons 547, **558**, *656*
— cetti 551, 556, 557, 595, 598, 599, 606, 641, 643
— — albiventris 547, **558**, *656*
— — cetti 547, 553, 557, **558**, 562*, *656*
— — cettioides *656*
— — orientalis **558**, *656*
— — salvatoris **558**, *656*
— diphone 556
— — borealis 547, 551, **556**, *654*
— — cantans 547, **556**, 557, 558, 562*, 624, 643, *654*
— — canturians 547, **556**, 558, *655*
— — diphone 547, **556** (auch als o. diphone), *655*
— — riukiuensis (errore riukinensis) 556
— — sakhalinensis 552, **556**, *654*
— flavolivacea 547, 558
— — flavolivacea **557**, *655*
— — intricata **557**, *656*
— fortipes 555, 556, 558
— — davidiana 547, **557**, *655*
— — fortipes 260 (als C. montana f.), 547, 551, 556, **557**, 562*, *655*
— — pallidus 551, **556**, *655*
— — robustipes 547, **557**, 558, *655*
— — vulcania **557**, *655*
— major 547, 555
— — major **557**, *655*
cettioides, Cettia *656*
ceylonensis, Copsychus *422*
ceylonensis, Culicicapa 737, 754*, **765**, 766, *808*
ceylonensis, Eumyias **748**, 793
ceylonensis, Hypothymis 737, **769**, *813*
ceylonensis, Terpsiphone *815*
chabert, Leptopterus **321**
chacoensis, Anthus 844
chadensis, Mirafra **146**, *164*
Chaetocercus 456
— locustelloides *668*
Chaetops 362, **372**, 574, *666*
— frenatus 574
— — aurantius **372**, *415*
— — frenatus **372**, *415*
Chaetornis 456
— striatus 547, 550, **577**, *668*
Chaimarrornis 364, 382, *426*
— leucocephalus 382, **393**, *439*
Chalcites basalis *720*
— lucidus *720*, *729*
— — plagosus *728*, 773
chalybea, Argya *519*
chalybea, Dyaphorophyia **764**, *808*
chalybea, Progne 186, 187, *193*
chalybeocephala, Monarcha 737, 757, **766**, *810*
Chamaea 465
— fasciata **480**
— — canicauda *518*
— — fasciata *518*
— — henshawi 467, 496*, *518*
— — intermedia *518*
— — phaea *518*
— — rufula 467, *518*
Chamaeza 33, 42, 43
— brevicauda 43
— — brevicauda *53*
— — fulvescens 43
— — olivacea **43**, *53*
— c. campanisona **43**, 53
— mollissima 840
— nobilis 840
— ruficauda 840
chandleri, Acanthiza *726*
changamwensis, Bias **763**, *806*
chapadensis, Sittasomus *16*
chapini, Cossypha *419*
chapini, Lioptilus 848
chapmani, Phylloscartes 842
chapmani, Synallaxis 25
charienturus, Thryomanes *340*
chariessa, Apalis 549, **627**, *709*
charlottae, Hypsipetes 845
Chasiempis 734
— sandwichensis gayi **760**, *801*
— — sandwichensis **760**, *802*
— — sclateri **760**, *801*

Chasmorhynchus 134, *139*
cheleensis, Calandrella **158**, *174*, 224*
Chelidonaria *203*
Chelidorynx 733, 734
— hypoxantha 737, **762**, *803*
chendoola, Galerida 152, *177*
cheniana, Mirafra **147**, *164*, *165*
Chenorhamphus grayi 849
Cheramoeca **184**, 191
— leucosternum *194*
cherina, Cisticola 549, **613**, *698*
cherriei, Myrmotherula 839
cherriei, Synallaxis 838
cherriei, Thripophaga 838
cherriei, Tolmomyias 73, 828, 829
Chersomanes 151, 158, *168*
chersonesophilus, Macronous **478**, 496*, *516*
Chersophilus d. duponti **158**, 175
— — margaritae **158**, *175*
chiapensis, Camphylorhynchus **330**, *334*, 846
chiguanco, Turdus **410**, *457*
chiguancoides, Turdus **407**, *449*
chii, Anthus 217, *230*
chilensis, Anthus **218**, *230*
chilensis, Cinclodes *20*
chilensis, Elaenia *115*
chilensis, Lalage **235**, *244*
chilensis, Troglodytes 331, *347*
Chilia melanura **11**
— atacamae *20*
— melanura *20*
chinensis, Garrulax **484**, *526*
chinensis, Riparia 186, *195*
chiniana, Cisticola 546, 547, 549, 550, 552, 553, **603**, *691*, *692*
Chionophilus *182*
chiridensis, Apalis 848
chiriquensis, Elaenia **85**, *116*
chiriquensis, Scytalopus 841
Chirocylla uropygialis 844
Chiromachaeris candaei *129*
— vitellina *129*
Chiroxiphia 121—125
— caudata **123**, *128*, 402, 472
— lanceolata **123**, *128*, 830
— linearis 843
— pareola 124
— — pareola **123**, *128*
Chlamydochaera jefferyi 844
chlorepiscius, Myiarchus *101*
chloris, Acanthisitta **67**, *67*
chloris, Anthus **218**, *230*
chloris, Hypsipetes **262**, *278*
chloris, Nicator 250, **260**, *276*
chloris, Piprites **121**, *127*
chlorocephala, Chloropsis *285*
Chlorocichla 249
— falkensteini **256**, *274*
— flavicollis flavigula *275*
— — pallidigula 272*, *275*
— — soror **257**, *275*
— flaviventris centralis **257**, *275*
— — flaviventris **257**, 272*, *275*
— — occidentalis **257**, *275*
— laetissima 845
— prigoginei 845
— simplex 250, 256, **257**, 272*, *275*
chlorolepidota, Pipreola 843
chloromeros, Pipra 843
chloronota, Camaroptera 550, 553, **629**, *711*
chloronota, Gerygone **648**, *730*
chloronota, Pipromorpha *119*
chloronota, Pseudogerygone *729*
chloronotus, Criniger 259
chloronotus, Orthotomus 547, **597**, *688*
chloronotus, Phylloscopus **593**, *681*
chloronotus, Tyrannus 73, *94*
Chloropeta gracilirostris 848
— natalensis batesi **573**, *666*
— — major 550, **574**, *666*
— — massaica 546, 548, **573**, *666*
— — natalensis 546, 547, 550, **574**, *666*
— — similis 548, **573**, *666*
chloropetoides, Thamnornis 550, **578**, *668*
Chlorophoneus **288**, 290, 295, 296, *312*, *313*
— r. rubiginosus 295
— starki *314*
Chloropipo flavicapilla 843
— holochlora 843
— unicolor 843
— uniformis 843
Chloropsis 282, 748
— a. aurifrons 282, **283**, *286*
— — davidsoni *286*
— — frontalis *286*
— — insularis *286*
— cochinchinensis chlorocephala *285*
— — jerdoni **283**, *286*
— — moluccensis *285*
— — nigricollis **283**, *286*
— cyanopogon 845
— flavipennis 845
— h. hardwickei **283**, *286*
— icterocephala *285*
Chloropsis palawanensis 845

Chloropsis sonnerati 283
— — sonnerati **283**, *285*
— venusta 845
chlorura, Pachycephala 298, 736, **773**, *820*
chocolatina, Melaenornis 735, **738**, *784*
chocolatinus, Spelaeornis 467, *512*
choloensis, Alethe 364, **379**, *422*
Chordeiles 234
chrysaea, Stachyris 467, **477**, *513*
chrysaeus, Tarsiger 362, **375**, 400*, *419*, 628, 733
chrysocephalum, Neopelma 843
chrysocephalus, Megarynchus **78**, *98*
chrysocephalus, Myiodynastes **78**, 97*, *98*
chrysocrotaphum, Todirostrum **83**, *110*, 828, 842
chrysogaster, Gerygone 647, **648**, *730*
chrysolaema, Eremophila *183*
chrysolaus, Turdus 367, **407**, *455*
chrysomela, Monarcha 850
Chrysomma 463, 465, 466, 480, *517*, *518*
— sinense 490
— — hypoleucum **479** (hyperleucum), *517*
— — nasale **480**, *517*
— — saturatius **480**, 496*, *517*
— — sinense **479**, *517*
chrysopterus, Garrulax 465, **484**, *531*
chrysopterus, Masius 843
chrysorrhoa, Acanthiza 546, 547, **645**, 646, *728*
chrysorrhoa, Eopsaltria **753**, *797*
chrysorrhoides, Pycnonotus **253**, *268*
chrysotis, Alcippe 465, **488**, *535*
chthonia, Grallaria 840
Chthonicola 551, 558, 641, 643
— sagittata **641**, 723
— — magna *723*
chuana, Mirafra **148**, *166*, 224*
chubbi, Cisticola 549, 550, **602**, *691*
chubbi, Sylvietta 548, **632**, *714*
chumbiensis, Alcippe **488**, *535*
cia, Emberiza 259, 292
Cichladusa arquata 362, 364, 368, **378**, *422*
— guttata 362, **378**
— — guttata *422*
— — rufipennis *422*
— ruficauda 362, **378**, *422*
Cichlherminia 363
— lherminieri dominicensis 400*, **402**, *446*
— — lherminieri **402**, *446*
Cichlocolaptes leucophrus *31*
Cichlopsis **385**, *429*
Cichlornis grosvenori 848
Cichlornis whitneyi 848
Cichloselys *443*
cinchoneti, Conopias 841
Cinclidae **324**, 846
Cinclidium 363, 369
— diana **383**, 555
— — diana *426*
— frontale 846
— leucurum 747
— — leucurum **382**, *426*
— — montium **383**, *426*
Cinclocerthia 348
— ruficauda **351**
— — ruficauda 337*, *357*
Cinclodes 9, **11**, 325
— a. antarcticus *20*
— at. atacamensis *21*
— excelsior 837
— fuscus **11**
— — albiventris *21*
— — fuscus *21*
— nigro-fumosus **11**
— — nigro-fumosus *21*
— o. oustaleti *21*
— pabsti 825
— palliatus 837
— patagonicus chilensis *20*
— — patagonicus *21*
— taczanowskii 837
Cinclorhamphus 475, 545, 580, 639
— cruralis 550 (als ruralis), 552, 562*, **580**, *670*
— mathewsi 547, 550, 562*, **580**, *670*
— rufescens *670*
cinclorhynchus, Monticola 367, **395**, *441*
Cinclosoma 465
— ajax 847
— castanotum *500*
— — mayri **468**, *501*
— cinnamomeum 465
— — alisteri *501*
— — castaneothorax 466, **468**, *501*
— — cinnamomeum *501*
— — marginatum **468**, *501*
— — samueli *501*
— punctatum 465, **468**
— — dovei 496*, *500*
— — punctatum *500*
Cinclosomatinae 463
cinclus, Cinclus 325, *326*
Cinclus 11, 67, 325, 467
— cinclus albicollis *326*
— — aquaticus 325, *326*

Cinclus cinclus beicki *326*
— — britannicus *326*
— — cashmeriensis *326*
— — cinclus 325, *326*
— — gularis *326*
— — hibernicus *326*
— — kashmeriensis *326*
— — leucogaster 325, *326*
— — meridionalis *326*
— — przewalskii *326*
— — ruficollis *326*
— leucocephalus 846
— mexicanus ardesiacus 324
— — unicolor *327*, 336*
— pallasii marila *327*
— — pallasii 325, *326*, *327*
— — tenuirostris 325, *326*
cincta, Dichrozona 839
cincta, Riparia 184, *196*, 224*
cincturus, Ammomanes 146, **152**, *170*, 831
cineracea, Sayornis *91*
cineraceus, Garrulax 465, **483**, *527*
cinerascens, Alauda **160**, *179*
cinerascens, Camptostoma *118*
cinerascens, Cercomacra **39**, *50*
cinerascens, Cisticola *690*
cinerascens, Fraseria 849
cinerascens, Gerygone **647**, *729*
cinerascens, Lipaugus 844
cinerascens, Monarcha **766**, 768, *809*
cinerascens, Myiarchus *101*
cinerascens, Myiodynastes 97*
cinerascens, Ornithion *118*
cinerascens, Parisoma 548, 552, **633**, *715*
cinerascens, Prinia 548, 549, **625**, *707*
cinerascens, Regulus 548, 611*, **636**, *717*
cinerascens, Synallaxis 11, *25*
cinerea, Alcippe 465, 467, **488**, *535*
cinerea, Apalis 550, 626, **627**, 628, *710*
cinerea, Atticola *193*
cinerea, Batara **35**, *45*
cinerea, Calandrella 145, **156**, 157—159, 161, *172*, *173*, 832
cinerea, Coracina **234**, *243*
cinerea, Gerygone 849
cinerea, Hyloterpe 774, *818*
cinerea, Motacilla 154, 157, 205, 206, **207**, 208, 211, 214, *220*, 383, 739
cinerea, Muscisaxicola *89*
cinerea, Pachycephala 306
cinerea, Poliocichla **387**, *430*
cinerea, Serpophaga 73, **84**, *114*
cinerea, Sylvia *673*
cinerea, Xolmis 70, **74**, *88*
cinerea, Zoothera 847
cinereicapillus, Spizixos **251**, *265*
cinereicapillus, Tyranniscus 842
cinereiceps, Alcippe **489**, *536*
cinereiceps, Garrulax **483**, *527*
cinereiceps, Muscicapa *795*
cinereiceps, Orthotomus 848
cinereiceps, Phyllastrephus 845
cinereiceps, Tolmomyias **82**, *109*
cinereiceps, Trichastoma 847
cinereiceps, Tyrannicscus 842
cinereifrons, Elaenia *117*
cinereifrons, Garrulax *523*
cinereifrons, Heteromyias **761**, 762, *802*
cinereigulare, Oncostoma **83**, *110*
cinereigulare, Todirostrum *110*
cinereiventris, Hellmayrea 15, *26*
cinereiventris, Microbates 848
cinereiventris, Synallaxis 15
cinereocapilla, Motacilla *219*
cinereocapilla, Prinia 547, 550, **625**, *707*
cinereola, Cisticola 546, 549, 598, **608**, *696*
cinereola, Muscicapa **751**, *796*
cinereoventris, Pycnonotus **251**, *265*
cinereum, Malacopteron **473**, *505*
cinereum, Todirostrum 73, **82**, *110*, 829
cinereum, Toxostoma **351**, *356*
cinereus, Alseonax *796*
cinereus, Attila 126, **130**
cinereus, Coccyzus 13
cinereus, Contopus 73, *104*
cinereus, Odontorchilus 846
cinereus, Pericrocotus 237, *245*
cinereus, Ptilogonys **323**
cineritius, Empidonax *106*
cinerum (recte cinereum), Malacopteron 473
cinnamomea, Certhiaxis 9, *27*
cinnamomea, Cisticola 549 (als c. cinn.), **614**, *700*
cinnamomea, Neopipo 843
cinnamomea, Pyrrhomyias **80**, *107*
cinnamomea, Rhipidura *805*
cinnamomea, Synallaxis 11, *25*
cinnamomea, Terpsiphone 734, **772**, *817*
cinnamomeiventris, Ochthoeca *90*
cinamonmeiventris, Thamnolaea **389**, 390, *434*, *435*
cinnamomeum, Cinclosoma 465, 466, **468**, *501*
cinnamomeum, Pellorneum **470**, *503*
cinnamomeus, Acrocephalus 549, **569**, *663*
cinnamomeus, Anthus **210**, 211, 213, 214, *223*

cinnamomeus, Attila 125, 130, **131**, *136*, 830
cinnamomeus, Bradypterus 550, 552, **559**, *657*
cinnamomeus, Furnarius *22*
cinnamomeus, Myiobius 80, 107
cinnamomeus, Pachyramphus 844
cinnamomeus, Pericrocotus, **238**, 240, *245*, *246*
Cinnycerthia **330**
— peruana 846
— unirufa unibrunnea *338*
cirlus, Emberiza 576
cirrhatus, Thamnophilus **35**, *45*
Cirrhopipra 123
cisticola, Cisticola 546, 547, 549, 599, 600, 608, **612**, 613, 614, 625, 629, *697*
Cisticola 191, 476, 546, 547, 551, 552, 577. 596, 597, **598**, 599, 604, 605, 607, 614, 615, 617, 623, 630
— aberdare 848
— aberrans 598, 599 (errore brachyptera ab.), *601*
— — aberrans 550, **602**, 604, *691*
— — bailunduensis 547, **602**, *691*
— — lurio **602**, *691*
— — minor 550, **602**, 603, *691*
— anonyma 549, 550, 552, **602**, *691*
— aridula caligina 547, **614**, *699*
— — kalahari 547, **614**, *699*
— — lavendulae *699*
— — lobito 547, **614**, *699*
— — tanganyika **614**, *699*
— a. ayresii 549, 550, **615**, *700*
— — mauensis **615**, *700*
— bodessa (s. chiniana b.) *691*
— brachyptera 608, 614
— — brachyptera 549, 550, **609**, *697*
— — isabellina 549, 602, **609**, *697*
— — katonae 547, 550, 598, **609**, *697*
— — loanda 550, 553, 609, **612**, *697*
— — reichenowi **609**, *697*
— — zedlitzi **609**, *697*
— b. brunnescens 546, 547, 549, **614**, *700*
— — cinnamomea 549 (als c. cinn.), **614**, *700*
— — egregia 549, **615**, *700*
— — hindii 549, **614**, *700*
— — nakuruensis 549, **614**, *700*
— bulliens 547, 550, 552, 553, **602**, *690*
— cantans 551, 553, 599, 600
— — belli 548, **601**, *689*
Cisticola cantans cantans 546, 547, 550, 599, **600**, 601, *689*
— — muenzneri 547, 549, 598, 599, **601**, *690*
— — pictipennis 548—550, 599, **600**, *690*
— — swanzii 547, **600**, *689*
— carruthersi 551, 598, 605, **606**, *694*
— cherina 549, **613**, *698*
— chiniana 603
— — bodessa 546, 549, **603**, *691*
— — campestris 550, **603**, *692*
— — chiniana 550, **603**, *692*
— — fischeri **603**, *692*
— — fortis 547, 550, **603**, *692*
— — frater 552
— — heterophrys **603**, *692*
— — humilis 549, **603**, *692*
— — procera 550, 553, **603**, *692*
— — ukamba 550, **603**, *692*
— — victoria 546, **603**, *692*
— chubbi s. hunteri
— cinerascens *690*
— cinereola 598
— — cinereola **546**, 549, **608**, *696*
— cinnamomea s. brunnescens c.
— d. dambo 550, **614**, *700*
— — kasai 550, **614**, *700*
— erythrops 598
— — erythrops 549, **600**, 610*, *689*
— — nyasa 547, 549, 550, **600**, *689*
— — sylvia 549, 550, **600**, *689*
— exilis 549, 598, 599, 613
— — diminuta **614**, *699*
— — equicaudata **613**, *698*
— — exilis 548, 550, 553, 613, **614**, *699*
— — lineocapilla 547, 550, 599, 610*, **613**, *698*
— — tytleri 547, 548, 550, **613**, *698*
— e. eximia 546, **614**, *700*
— fulvicapilla 601—603
— — angusticauda 547, **608**, *696*
— — fulvicapilla 546, 547, 549, 550, **608**, *696*
— — muelleri 546, 547, 550, **608**, *696*
— — ruficapilla 547, 603, **608**, 618, *696*
— galactotes 551, 598, 599, **605**, 606
— — amphilecta 548, 550, **605**, *693*
— — galactotes 547, 599, **606**, *610**, *694*
— — haematocephala 550, **605**, 606, *694*
— — luapula 551, 599, **606**, *694*
— — lugubris 546, 547, 551, 599, **605**, *694*

Cisticola galactotes nyansae 551, **605**, 606, *694*
— — suahelica 550, 551, 599, **606**, *694*
— — zalingei 547, 550, **605**, *694*
— haesitata, sub juncidis
— hunteri chubbi 549, 550, **602**, *691*
— — discolor 549, **602**, *691*
— — hunteri *691*
— — nigriloris **602**, *691*
— — prinioides **602**, *691*
— juncidis 551, 597, 599, 613
— — brunniceps (errore bruniceps) 548, 599, **613**, *698*
— — cisticola 546, 547, 549, 599, 600, 608, **612**, 613, 614, 625, 629, *697*
— — cursitans 553, 599, **612**, 613, *698*
— — juncidis 547, 610*, **612**, *697*
— — leanyeri 549 (als leanjeri), **613**, *698*
— — malaya 547, 598, 599, **613**, *698*
— — omalura **613**, *698*
— — perennia 546, 547, 549, 599, **612**, *697*
— — terrestris 549, 599, **612**, *698*
— — tinnabulans 548, 553, 599, 613, *698*
— — uropygialis 549, **612**, *697*
— lais 599, 603
— — distincta **604**, *693*
— — lais 549, 599, **604**, *691*
— — monticola 546, 549, 599, **604**, *693*
— — namba 549, 604 (errore nambo), *693*
— — semifasciata 550, 599, **604**, *693*
— lateralis antinorii 547, **601**, *690*
— — lateralis **601**, *690*
— — modesta *690*
— — vincenti 547, **601**, *698*
— madagascariensis *690*
— melanura 848
— nana 550, **609**, *696*
— natalensis 598, 600, 607
— — huambo 547, **608**, *696*
— — kapitensis 547, **608**, *695*
— — natalensis 546, 547, 549, **608**, *696*
— — strangei 549, 550, **607**, 608, 610*, *695*
— — valida **608**, *695*
— njombe 550, 553
— — njombe **604**, *693*
— pipiens 605
— — congo 550, **606**, *694*
— — pipiens 550, **606**, *694*
— restricta 848
— robusta ambigua 546, 549, 550, **607**, *695*
— — angolensis 546, 547, 550, **607**, *695*
Cisticola robusta awemba 546, 547, 550, **607**, *695*
— — nuchalis 550, **607**, *695*
— — robusta 546, 547, 549, 550, **607**, *695*
— rufa 549, 550, 598, 610*, **612**, *697*
— ruficeps 598, *699*
— — guinea 547, **609**, *696*
— — ruficeps 547, 550, **609**, *696*
— rufilata ansorgei 550, **603**, *692*
— — rufilata 549, 552, **604**, *692*
— rufopileata *691*
— subruficapilla 693
— — jamesi 549, **604**, *693*
— — karasensis 546, 549, 553, **604**, *693*
— — subruficapilla 550, **604**, *693*
— textrix major 549, **614**, *699*
— — textrix 549, **614**, *700*
— tinniens 617
— — oreophila 548, **606**, *695*
— — perpulla 547, 549, 550, **606**, *695*
— — tinniens 549, 550, **606**, *695*
— troglodytes 848
— woosnami lufira 550, **601**, *690*
— — schusteri 550, 600, **601**, *690*
— — woosnami **601**, *690*
Cistothorus 328, **330**, 331
— apolinari 846
— meridae 846
— palustris 328, 329, **330**
— — aestuarinus *339*
— — dissaeptus *338*
— — griseus *339*
— — iliacus *338*
— — laingi *339*
— — marianae *339*
— — paludicola *339*
— — palustris 336*, *338*
— — plesius *339*
— — thryophilus *339*
— platensis 328, **330**
— — falklandicus *338*,
— — hornensis 330, 336*, *338*
— — platensis *338*
— — polyglottos **331**, *338*
— — stellaris *338*
cita, Hippolais *668*
citreogularis, Sericornis 551, 641, 642, **643**, 644, 645, 674*, *724*
citreola, Motacilla 205, **207**, *220*, *225**
citreoloides, Motacilla 207, *220*
citreopyga, Attila 830, 831
citrina, Zoothera 362—364, 367, **396**, 397, 399, 400*, *442*, *443*

citrinella, Emberiza 60, 249, 381, 564, 577
citriniventris, Attila **130**, *136*
clamans, Baeopogon 845
clamans, Prinia 548, 553, **618**, *702*
Clamator 480
— cafer 481, *521*, *522*
Clamatores 8, 83
clamosus, Atrichornis **143**
clamosus, Cuculus 294, 296
clara, Motacilla **208**, *222*
clarkei, Turdus **409**, *456*
clarus, Catharus **403**, *446*
clarus, Pitohui **782**, *824*
clarus, Troglodytes *346*
claudei, Apalis **626**, *708*
cleaveri, Trichastoma 466, **472**, *504*, 847
clelandi, Acanthiza *726*
clericalis, Myrmecocichla **389**, *434*
Clibanornis dendrocolaptoides 837
Climacteris 72, 215
climazura, Fluvicola *92*
Clitonyx 545, 546, **650**, *732*
Clivicola *195*
clot-bay, Ramphocoris 145, 153, **154**, *172*, 581
Clytoctantes alixii 839
Clytomyias insignis 349
Clytorhynchus 287, 733
— hamlini 850
— nigrogularis 734, **768**, *812*
— pachycephaloides 850
— vitiensis 734, **768**
— — layardi **768**, *812*
— — vitiensis **768**, *812*
Cnemotriccus 71, 81
— bimaculatus *106*
— fuscatus **80**
— — fuscatus *106*
cnephosus, Turdus **407**, *461*
Cnipodectes subbrunneus 842
cobana, Gerygone **648**, *729*
cobbi, Troglodytes *347*
coburni, Turdus **408**, *456*
Coccothraustes 206, 249, 256, 257
Coccyzus 13
— cinereus 13
cochinchinensis, Chloropsis **283**, 285, 286
Cochoa 364, 385, 405
— azurea **375**
— — azurea *428*
— purpurea **385**, 404, *428*
— viridis **385**, *428*
cockburniae, Anthus 214, *227*
cockerelli, Philemon 469
cockerelli, Rhipidura 849
coei, Stachyris *514*
coelebs, Fringilla 395, 489, 490, 620
coelestis, Hypothymis 850
coelicolor, Grandala **383**, *426*
coelivox, Alauda **161**, *180*
coerulecula, Luscinia *417*
coerulescens, Coracina **234**, *243*
colchicus, Phasianus 143
colcloughi, Drymodes *415*
collaris, Alcippe *536*
collaris, Ficedula *788*
collaris, Lanius 289, **304**, 305, *318*, *319*, 760, 764, 766
collaris, Microbates 848
collaris, Mirafra **148**, 149, *167*
collaris, Prunella **359**, *360*
colletti, Macronyx *222*
collina, Henicorhina *347*
collingwoodi, Tolmomyias 73
Colluricincla 287, 306, 733, 773, 776, 779 bis 781
— boweri 778, **781**, *822*
— harmonica 734, 735, 778, 780, 782
— — anda **781**, *823*
— — brunnea **781**, *822*
— — halmaturina **781**, *823*
— — harmonica **781**, *823*
— — henrici **781**, *823*
— — pallescens **781**, *823*
— — pallidirostris *822*
— — rufiventris 735, 754*, 781, **782**, *823*
— — strigata **781**, *823*
— — supercilosa **781**, *823*
— — tachycrypta **781**, *823*
— — whitei **781**, *823*
— megarhyncha 734—736, 774
— — despecta **779**, *822*
— — fortis **780**, *822*
— — gouldii **780**, *822*
— — madaraszi 735, **779**, *822*
— — megarhyncha **778**, 780, *821*
— — normani 780, *822*
— — palmeri **779**, *822*
— — parvissima **780**, *822*
— — rufigaster **780**, *822*
— — trobriandi **780**, *822*
— parvula 780
— — conigravi **780**, *822*
— — parvula 736, **780**, *822*
— woodwardi 778, 781

Colluricincla woodwardi woodwardi 734, **782**, *823*
collurio, Lanius 78, 249, **264**, 288, 289, 291, 297, 298, **299**, 300, 301, 303—305, *315*, 381, 584, 591, 733, 755—757, 760, 773 bis 776
collurioides, Lanius **300**, *315*
collybita, Phylloscopus 476, 488, 492, 494, 547, 548, 553, 577, 591, **592**, 597, 613, 625, 631, 636, 637, 643, *678*, *679*
Collyriocincla rectirostris *823*
— rufiventris *822*
colma, Formicarius **42**, *52*
Coloeus monedula 232
Colonia 70, **75**
— c. colonus *91*
colonus, Colonia *91*
colonus, Rhinomyias 849
Colopteryx 70
— galeatus **83**, *111*, 828
Colorhamphus parvirostris 71, **85**, *114*
coltarti, Stachyris *514*
columbae, Troglodytes *346*
columbiana, Tityra **133**, *138*
columbianus, Mionectes *119*
columbianus, Myiozetes *99*
columbianus, Philydor *31*
comatus, Knipolegus *91*
comis, Garrulax *529*
comitata, Muscicapa 734, 736, **751**, *796*
commersoni, Furnarius *21*
commoda, Alcippe *538*
communis, Sylvia 124, 548, 549, 552, 569, **586**, 587—590, *673*, 758, 759
compressirostris, Rhipidura *803*
concinens, Acrocephalus 547, 549, **566**, 567, 568, *662*
concinna, Myiagra **756**, *798*
concolor, Cettia 547, **558**, *656*
concolor, Dendrocolaptes 837
concolor, Hypsipetes *280*
concolor, Macrosphenus 848
concolor, Progne *193*
concolor, Ptyonoprogne 184, **188**, *197*
concreta, Cyornis 734, **746**, *792*
concreta, Dyaphorophyia 850
confinis, Turdus **411**, *462*
confusa, Luscinia *418*
confusa, Tchagra *308*
confusus, Lanius **298**, *314*
congener, Pycnonotus **256**, *274*
congener, Tchagra 289, *310*
congica, Riparia 844
congo, Cisticola 550, **606**, *694*
conigravi, Colluricincla **780**, *822*
Conioptilon mcilhennyi 843
conirostris, Calandrella 145, **158**, *174*, 831, 832
connectens, Macronous **478**, *516*
connectens, Myiarchus 72, *103*
connectens, Poecilodryas 761, **762**, *802*
Conopias cinchoneti 841
— inornata 841
— trivirgata 841
Conopophaga 373, 840
— ardesiaca 840
— aurita 840
— castaneiceps 840
— lineata 752
— — lineata *55*
— — vulgaris *55*
— melanogaster 840
— m. melanops *55*
— nigrogenys *55*
— peruviana 840
— roberti *55*
Conopophagidae 55, 840, 843
Conostoma 464, 465, 495, 498
— aemodium 495 (für oemodium), *542*
— oemodium 495 (als aemodium), *542*
conradi, Pycnonotus **255**, *271*
consobrina, Formicivora 38
consobrina, Microrhopias *49*
consobrina, Myrmotherula **38**
conspersus, Salpinctes *338*
conspicillata, Gerygone *730*
conspicillata, Pseudogerygone *730*
conspicillata, Sylvia 548, 587, **588**, 610*, *676*, 758
conspicillatus, Paradoxornis 848
contaminatus, Heliobletus 838
continentis, Calyptomena **5**, *7*, 96*
Contopus 37, 71, **79**
— albogularis 841
— caribaeus s. Blacicus *104*
— cinereus bogotensis 73, *104*
— — brachytarsus *104*
— fumigatus 841
— latirostris s. Blacicus *106*
— lugubris 841
— nigrescens 841
— ochraceus 841
— pertinax pallidiventris **79**, *104*
— — pertinax *104*
— virens 73, **79**
— — peninsulae *104*

Contopus veliei *104*
— — virens *104*
cooki, Prinia 550, **623**, *705*
Copsychus 236, 321, 364, 487
— albospecularis albospecularis **379**, *423*
— — pica **379**, *423*
— luzoniensis **379**
— — luzoniensis *424*
— malabaricus albiventris **379**, *423*
— — indicus **379**, *423*
— — interpositus *423*
— — javanus **379**, *424*
— — leggei *423*
— — macrourus **379**, *423*
— — malabaricus 368, **379**, 380, *423*
— — mallopercus *424*
— — minor **379**, *424*
— — suavis **379**, *424*
— — tricolor **379**, *423*, *424*
— niger 846
— pyrropygus 846
— saularis 235, 369, **379**, 393, 471
— — amoenus **379**, *423*
— — andamanensis *422*
— — ceylonensis *422*
— — erimelas (erimeles errore) *422*
— — javensis *423*
— — mindanensis **379**, *423*
— — musicus *423*
— — problematicus **379**, *422*, *423*
— — prosthopellus *422*
— — saularis 367, 400*, *422*
— sechellarum *423*
— stricklandii **380**
— — stricklandii *424*
Copurus **75**, *91*
Coracina 232, 234, 235, 284
— abbotti 844
— analis 844
— atriceps 844
— azurea 844
— bicolor 844
— boyeri 844
— caeruleogrisea **232**, *242*
— caledonica 844
— cinerea **234**
— — cinerea *243*
— coerulescens **234**
— — coerulescens *243*
— dohertyi 844
— f. fimbriata **235**, *244*
— fortis 844
Coracina graueri 844
— holopolia 844
— l. larvata **232**, 233, *242*
— leucopyga 844
— l. lineata **233**, *242*
— l. longicauda **234**, *243*
— mcgregori 844
— melaena 844
— melanoptera sykesi **235**, *244*
— melaschistos 234, 235, 239
— — avensis **235**, *244*
— — melaschistos **234**, *244*
— mentalis 233, *243*
— montana 844
— morio 844
— newtoni 844
— novaehollandiae 231—233
— — javensis **232**, *242*
— — macei **231**, 233, *242*
— — melanops 231, **232**, 233, *242*
— — nipalensis 231, **232**, *242*
— — novaehollandiae **232**, *242*
— — siamensis 231, **232**, *242*
— panayensis 844
— papuensis hypoleuca 233, *243*
— — papuensis **233**, *243*
— — sclaterii **233**, *243*
— — stalkeri **233**, *243*, 272*
— parvirostris 232, *242*
— parvula 844
— pectoralis **234**, *243*
— polioptera 844
— pollens 844
— robusta 232, **233**, *243*
— schistacea 844
— schisticeps 844
— striata 844
— — dobsoni **233**, *242*
— temminckii 844
— tenuirostris **234**
— — aruensis *243*
— — melvillensis *243*
— — mülleri *243*
— tenuirostris tenuirostris 233, *243*
— typica **234**, *243*
coracinus, Entomodestes 846
coralliirostris, Hypositta 846
Corapipo gutturalis 843
Corapipo leucorrhoa heteroleuca 830
corax, Corvus 135, 142
coraya, Thryothorus 328, *341*
cordofanica, Mirafra 844
coreensis, Galerida **159**, *177*, 224*

cornuta, Pipra **843**
coronata, Petrochelidon *203*
coronata, Pipra **122**, *127*
coronata, Resina *720*
coronata, Thamnolaea 846
coronata, Xolmis 71, *88*
coronata, Zeledonia 369
coronatus, Malurus **638**, *720*
coronatus, Manacus 842
coronatus, Onychorhynchus 72, **81**, *108*
coronatus, Phyllergates 547, **597**, *689*
coronatus, Phylloscopus 546, **594**, *683*
coronatus, Platyrinchus **81**, *109*
coronatus, Tachyphonus 131, 490
correctus, Thryomanes *340*
correndera, Anthus 75, **217**, 218, *230*
coruscans, Neodrepanis **67**, *67*
Corvidae 284, 287, 498
corvina, Corvinella **297**, *314*
corvina, Terpsiphone **771**, *813*
Corvinella 287, 288
— corvina affinis **297**, *314*
— — corvina **297**, *314*
— m. melanoleuca **298**, *314*
Corvus 234, 379, 395, 499
— corax 135, 142
Corydon 3, 4
— sumatranus pallescens **3**, *6*, 96*
coryi, Schizoeaca 837
coryphaeus, Erythropygia 364, 366, **369**, *413*
Coryphistera 9, 10
— alaudina **9**
— — alaudina *30*
Coryphotriccus 71
— parvus **78**
— — parvus 78, *99*
Corythaeola 44
Corythocichla *510*
Corythopis 840, 843
— delalandi 840
— torquata 840
Cossypha 363, 364, 366, 367, **376**
— albicapilla giffardi **378**, *422*
— anomala 363
— — anomala **377**, *421*
— ansorgei **377**, *421*
— archeri 846
— bicolor 376, *420*
— bocagei **376**
— — chapini *419*
— caffra 372, 377, 574
— — caffra caffra 368, **377**, *421*
— — iolaema **377**, *421*
Cossypha caffra namaquensis **377**, *421*
— crepuscula (für humeralis c.) *421*
— cyanocampter **377**
— — cyanocampter 368, *421*
— dichroa **376**, *420*
— heinrichi 846
— heuglini euronota **377**, *420*
— — heuglini **377**, *420*
— — subrufescens *420*
— humeralis 377
— — crepuscula *421*
— — humeralis *421*
— isabellae **376**
— — batesi *420*
— natalensis **376**
— — intensa *420*
— — natalensis *420*
— niveicapilla melanonota **378**, *421*
— — niveicapilla **378**, *421*
— — verticalis **378**, *421*
— polioptera 846
— roberti 846
— semirufa donaldsoni **376**, 377, *420*
— — intercedens **376**, *420*
— — semirufa **377**, *420*
costaricensis, Campylorhynchus **330**, *335*, 336*
costaricensis, Catharus *446*
costaricensis, Myrmotherula **38**, *49*
costaricensis, Pachyramphus 831
costaricensis, Tityra **133**, *139*, 831
Cotinga amabilis 843
— cayana **126**, *136*
— cotinga 843
— maculata 843
— maynana 843
— nattereri 843
— ridgwayi **126**, *136*
cotinga, Cotinga 843
Cotingidae 3, 59, 72, 85, **125**, 841, 843
Cotingiden 84, 133, 134, 236, 640
cotta, Myiopagis 842
Coturnix 258, 761
Cotyle *195*
couchi, Tyrannus *94*
couesi, Campylorhynchus *334*
courseni, Synallaxis 838
coutellii, Anthus *229*
cowani, Riparia 184, *195*
coxi, Ammomanes **153**, *171*
Cracticidae 287, 306
Cracticus 287
— cassicus 231

cranbrooki, Garrulax **483**, *525*, 838
Cranioleuca 8, 9, 14
— albicapilla 838
— albiceps 838
— antisiensis 838
— curtata 838
— demissa 838
— erythrops 11
— — griseigularis *27*
— gutturata 838
— hellmayri 838
— marcapatae 838
— muelleri 838
— obsoleta *27*
— pallida *27*
— pyrrhophia 12
— — phyrrhophia **12**, *27*
— semicinerea 838
— striaticeps 12
— subristata 838
— sulphurifera *27*
— vulpina reiseri 8, *27*
— — vulpina 15, 825
crassa, Napothera 847
crassirostris, Calandrella 159
crassirostris, Calendula 159
crassirostris, Geositta 837
crassirostris, Hypsipetes 845
crassirostris, Sylvia 549, **582**, *671*
crassirostris, Turnagra *824*
crassirostris, Tyrannus **77**, *95*
Crateropus **480**, *519*, *522*
— canorus *521*
— griseus *521*
Crateroscelis 545, 551
— murina 548
— — murina 552, **642**, *724*
— nigrorufa 546, 547
— — nigrorufa **643**, *724*
— robusta 849
Crax 482
crenatus, Anthus **218**, *230*
crepera, Cercomacra **39**, *50*
crepitans, Psophodes 467, *500*
crepuscula, Cossypha *421*
Crex 297
Criniger 72, 249, 262, 264, 278
— barbatus 259, 845
— — chloronotus 259
— — bartelsi 261
— — bres **261**, *277*
— — frater 261, **262**, *278*
— — gularis 261, *277*
Criniger bartelsi tephrogenys 261, *277*
— — xanthizurus 261, *277*
— bres 261
— c. calurus **260**, *277*
— finschii 845
— flaveolus 259, 261
— — burmanicus **261**, **272***, *277*
— — flaveolus **261**, 262, *277*
— ndussumiensis (jetzt zu olivaceus)
— ochraceus 261
— — ochraceus **261**, *277*
— — ruficrissus **261**, *277*
— — salangae 261, *277*
— — sordidus **261**, *277*
— olivaceus ndussumiensis **261**, *277*
— pallidus 845
— phaeocephalus 251
— — phaeocephalus **262**, *278*
— tephrogenys bartelsi 261, *277*
criniger, Hypsipetes 261, 845
criniger, Prinia 547, 548, **622**, 623, 624, *705*
criniger, Setornis 845
criniger, Suya *705*
crinitus, Myiarchus 73, **79**, *101*, 293
crispifrons, Napothera 847
crissale, Toxostoma *357*
crissalis, Formicarius **43**, *52*
cristata, Calyptura 843
cristata, Cariama 581
cristata, Elaenia *116*
cristata, Galerida 145, 152, 155, **158**, 159, 160, *175–177*, 284
cristata, Oreoica 402, *817*
cristata, Pseudoseisura 8, 9, *30*
cristata, Rhegmatorhina 840
cristata, Terpsiphone *814*
cristatum, Sphenostoma 465, **468**, *500*
cristatus, Furnarius *22*
cristatus, Lanius 289, **298**, *314*, *315*
cristatus, Oxyruncus 843
cristatus, Parus 637, 645
cristatus, Pitohui 850
cristatus, Sakesphorus 839
crocea, Epthianura **651**, *732*
crocea, Rupicola 135
croceus, Macronyx **209**, *222*
Crocias 287, 465, 491
— albonotatus 488, **491**, *538*
— guttatus *538*
— langbianis 848
crossleyi, Mystacornis **495**, *541*
crossleyi, Zoothera 847
crotopezus, Turdus *461*

Crotophaga ani **44**
cruenta, Tchagra 292, **293**, 297, *310*
cruentatus, Malurus 547, **638**, *720*
cruentus, Malaconotus 293, 295, **297**, *313*
cruralis, Brachypteryx **369**, *412*
cruralis, Cinclorhamphus 550 (als ruralis), 552, 562*, **580**, *670*
crypta, Dendrobiastes 849
cryptanthus, Pomatorhinus *507*
Cryptigata *684*
cryptoleuca, Myrmecocichla *434*
cryptoleuca, Platysteira **765**, 808
cryptoleuca, Progne *193*
cryptoleucus, Peneothello 849
cryptoleucus, Thamnophilus 839
Cryptolopha 545, 546, 594, *684*, *685*, 733
— grammiceps *684*
— jerdoni *686*
— tephrocephala *685*
cryptolophus, Lipaugus 844
cryptopyrrha, Merula *449*
cryptoxanthus, Myiophobus *108*
cryptus, Thryomanes **331**, *339*
cubensis, Tyrannus **77**, *95*
cubla, Dryoscopus **291**, *308*
cucullata, Cecropis **184** (als Hirundo), 186, 187 (als Hirundo), *200*
cucullata, Grallaricula 34, **43**, *53*
cucullata, Hirundo, = Cecropis, 184, 187
cucullata, Melanodryas 369 (als Petroica), 734—736, 753, 754*, **759**, *801*
cucullata, Pachycephala 773, 774, **777**, *820*
cucullata, Petroica s. Melanodryas 369
cucullata, Pitta 59, 60, **62**, *65*
cucullata, Tchagra 293, *309*
cucullatus, Ampelion **126**, *136*
cucullatus, Carpornis, früher Ampelion **126**, *136*
cucullatus, Phyllergates 547, 550, 553, **597**, *689*
cucullatus, Ploceus 751
Cuculiden 294, 641
Cuculus canorus 39, 296, 382, 571
— — bakeri 612
— clamosus 296
— — gabonensis 294
— fugax hyperythrus 375, 400*
— poliocephalus 641
— — poliocephalus 654
— — rochii 613
— solitarius 296, 376
Culicicapa 735
— c. ceylonensis 737, **765**, *808*
Culicicapa ceylonensis pallidior 754*, **765**, *808*
— — percnocara **766**, *808*
— helianthea 850
culicivora, Gerygone **650**, *731*
Culicivora 70, 84
— caudacuta **84**, *113*
— stenura **84**, *113*
cumanensis, Grallaricula **43**, *53*
cumanensis, Thryothorus **332**, 336*, *342*
cumatilis, Cyanoptila 674*, **744**, *790*
cuneatus, Glyphorynchus *16*
cunicularia, Geositta *19*
Cuphornis *541*
Cuphotornis *541*
curruca, Sylvia 233, 237, 287, 290, 489, 548, 549, 552, 561, 569, 578, **582**, 583, 584, 590, 591, 633, 634, 650, *671*, *672*, 758, 764, 766, 835
currucoides, Sialia *427*
cursitans, Cisticola 553, 599, **612**, 613, *698*
curtata, Cranîoleuca 538
curvirostre, Toxostoma 337*, 348, **351**, *356*, *357*
curvirostris, Campylorhynchus *335*
curvirostris, Certhilauda 145, **150**, *168*
curvirostris, Limnornis **12**, *22*
curvirostris, Pycnonotus 845
curvirostris, Vanga **320**, 768
Cutia nipalensis 847
cyane, Larvivora 366
cyane, Luscinia 362, 366, **375**, 400*, *419*
cyanea, Arrenga 441
cyanea, Cyornis **746**, *792*
cyanea, Pitta **60**, *64*
Cyanecula *417*
cyanea, Platysteira 735, **765**, *808*
cyanecula, Luscinia 368, **375**, 380, *418*, 743
cyaneoviridis, Callichelidon 844
cyaneus, Malurus 547, **638**, 639, 647, 674*, *718*, *719*
cyaniceps, Rhipidura *804*
cyanirostris, Knipolegus *92*
cyaniventer, Tesia 549, **554**, 555, *653*
cyaniventris, Pycnonotus **252**. *266*
cyanocampter, Cossypha 368, **377**, *421*
cyanocephala, Todopsis 547, 548, 552, **638**, *718*
cyanochlamys, Malurus *718*
Cyanocompsa cyanoides 14
Cyanoderma 465, 477, *514*, *515*
cyanescens, Terpsiphone 734, **772**, *817*
cyanogaster, Irena 845
cyanoides, Cyanocompsa 14

Cyanolanius **321**
cyanoleuca, Grallina 241, 320
cyanoleuca, Myiagra 734, **756**, *798*
cyanoleuca, Notiochelidon 184, *193*
cyanomelana, Cyanoptila **744**, *790*
cyanomelas, Trochocercus 735, **769**, *812*
cyanopogon, Chloropsis 845
cyanoptera, Pitta 60, *64*
cyanopterus, Artamus 241, 774
Cyanoptila 734, 735
— cyanomelana cumatilis 674*, **744**, *790*
— — cyanomelana **744**, *790*
Cyanotis 70, **84**, *113*
cyanotus, Malurus *719*
cyanotus, Zoothera *442*
cyanouroptera, Minla 467, **488**, *534*
cyanura, Eucichla 59, *64*
cyanurus, Tarsiger 362, 364, 368, **375**, 376, *419*
cyanus, Monticola 395, *441*
cyanus, Peneothello 735, 736, **760**, *802*
Cymbilaimus lineatus fasciatus 826
— — intermedius 826
Cymbirhynchus 3, 4
— macrorhynchus macrorhynchus **4**, *6*
— — malaccensis **4**, *6*
Cyornis 734, 746, 750, *789*, *790*
— banyumas 734, 735, 747, 770
— — banyumas **745**, *791*
— — cantatrix **745**, *790*
— — magnirostris **745**, *790*
— — whitei **745**, *790*
— caerulata 849
— concreta 734
— — cyanea **746**, *792*
— hainana 849
— herioti 849
— hoevelli 849
— hyacinthina 849
— pallipes 735, 737, **746**, *792*
— poliogenys 735
— — cachariensis **746**, *791*
— — poliogenys **746**, *791*
— rubeculoides 734, 735, 745, 746
— — dialilaema **745**, *790*
— — rubeculoides 674*, 737, **744**, *790*
— ruecki 849
— rufigastra 735
— — philippinensis 737, **746**, *791*
— sanfordi 849
— superba 849
— tickelliae 734, 744—746
— — jerdoni **746**, *791*
Cyornis tickelliae nesaea *827*
— — sumatrensis **746**, *791*
— — tickelliae 737, **746**, *791*
— turcosa 735
— — rupatensis **745**, *791*
— — turcosa **745**, *791*
— unicolor 735
— — unicolor 737, **746**, *791*
— vivida 849
cyornithopsis, Sheppardia 846
Cyphorhinus aradus 846
— thoracicus 846
cypriaca, Galerida *175*, 224*
cypriaca Oenanthe **392**, *438*
cypriotes, Troglodytes *344*

dabbeneni, Lepidocolaptes *17*
dacotiae, Saxicola **388**, *431*
dahli, Pachycephala 306, 773, **776**, *820*
dahli, Rhipidura 850
dahurica, Prunella *361*
dalhousiae, Psarisomus **5**, *7*, 382
damarensis, Calandrella *174*
damarensis, Certhilauda 145, **150**, *168*
damarensis, Eremopterix 146, **151**, *170*
damarensis, Erythropygia **371**, *414*
damarensis, Mirafra **147**, *167*
damarensis, Tchagra 289, *310*
dambo, Cisticola 550, **614**, *700*
damii, Xenopirostris 845
dammermani, Pericrocotus 239
danjoui, Jabouilleia 847
dannefaerdi, Petroica **759**, *801*
dartfordiensis, Sylvia 549 (als dartfordi), 567, **589**, *677*
darwini, Upucerthia *19*
Dasyornis 546
— brachypterus 547, 548
— — brachypterus 548, **640**, *722*
— — longirostris **640**, *722*
— b. broadbenti **640**, *722*
dasypus, Delichon *203*
dauma, Turdus *445*
dauma, Zoothera 364, 365, 367, 396, **398**, 399, 400*, *444*, *445*
daurica, Cecropis 184—186, **189**, 191, *201*
dauricus, Anthus *223*
dauricus, Troglodytes *344*
davidi, Niltava 849
davidi, Garrulax 465, **483**, *526*, *527*
davidi, Stachyris *513*
davidiana, Cettia 547, **557**, *655*
davidianus, Paradoxornis 848

davisoni, Alcippe *537*
davisoni, Chloropsis *286*
davisoni, Napothera *511*
davisoni, Phylloscopus 546, **594**, *684*
davisoni, Pycnonotus **254**, *270*
davisoni, Stachyris *514*
davisoni, Zoothera 366, **397**, *443*
dayi, Elaenia 842
debilis, Neomixis **476**, *512*
debilis, Phyllastrephus 845
debilis, Turdus 367, *459*
decaptus, Anthus **213**, *227*
deckeni, Eurocephalus **290**, *307*
Deconychura longicauda typica 825
— stictolaema 837
dedemi, Rhipidura 849
degener, Laniarius **295**, *312*
degeni, Mirafra *166*
degodiensis, Mirafra 844
deichleri, Turdus *457*
deignani, Aegithina *285*
delalandi, Corythopis 840
delamerei, Pseudalaemon **158**, *175*
delesserti, Garrulax **464**, **482**, 483, *526*
Delichon 184
— dasypus cashmeriensis *203*
— — dasypus *203*
— — nigrimentalis *203*
— n. nipalensis *203*
— urbica 84, **184**, 186, 189
— — lagopoda *203*
— — meridionalis *203*
— — urbica *203*
— — whiteleyi *203*
deliciosus, Allocotopterus 830
deltae, Prinia 548, **616**, *701*
Deltarhynchus flammulatus 841
demissa, Cranioleuca 838
Dendrexetastes rufigula 10
— — rufigula *16*
Dendrobiastes 741
— basilanica 735
— — samarensis **741**, *786*
— bonthaina 849
— buruensis 849
— crypta 849
— dumetoria 734
— — dumetoria **741**, *786*
— harterti 849
— henrici 849
— hodgsonii 734, 735, **741**, *787*
— h. hyperythra 735, 737, **741**, *787*
— — innexa **742**, *787*
Dendrobiastes hyperythra oliga 734, **742**, *787*
— — vulcani 734, **742**, *787*
— platenae 849
— rufigula 849
Dendrocincla 8, 9
— anabatina typhla *16*
— fuliginosa meruloides 10, **11**, *16*
— homochroa 837
— merula 837
— tyrannina 837
Dendrocitta 284
Dendrocolaptes 9, *32*
— certhia 837
— concolor 837
— hoffmannsi 837
— picumnus multistrigatus *16*
— platyrostris 837
— validus *16*
Dendrocolaptidae 8, 10, 14, *16*, 837
Dendrocolaptiden 8—10, 14, 34, 56, 69, 187
dendrocolaptoides, Clibanornis 837
dendrocolaptoides, Phacellodomus 837
Dendronanthus 205
— indicus **206**, *219*
Dendrophylax 15, *24*
— setarius 15
Dendroplex *17*
— picus 15
Dendrornis erythropygia *17*
— guttatoides *17*
densirostris, Margarops 337*, **352**, *358*
denti, Sylvietta, 548, **631**, *714*
derbianus, Orthotomus **597**, *688*
derbianus, Pitangus *100*
deserti, Ammomanes 145, 150, **153**, *170*, *171*
deserti, Oenanthe **390**, 391, *436*
deserti, Sylvia 549, 583, *672*
deserticola, Sylvia 549, **589**, *676*
deserticolor, Geositta *19*
desertorum, Alaemon *171*
desmursii, Sylviorthorhynchus *22*
desolata, Terpsiphone **771**, *815*
despecta, Colluricincla **779**, *822*
despotes, Tyrannus **77**, *94*
Dessonornis 377, *421*
destructus, Formicarius **43**, *53*
deva, Galerida **158**, *178*
devillei, Drymophila 839
diadema, Ochthoeca **75**, *90*
diademata, Alethe 257, 364, 368, 371, 378, *422*, **472** (als A. castanea), 856
diademata, Monarcha *810*

diademata, Yuhina **493**, *541*
dialilaema, Cyornis **745**, *790*
diana, Cinclidium **383**, *426*, 555
Diaphoropterus 236, *245*
diardi, Garrulax *524*
Dicaeiden 83
Dicaeum 67
— agile 632
dichroa, Cossypha **376**, *420*
dichrous, Pitohui 737, **782**, *823*
Dichrozona cincta 839
Dickichtschlüpfer **143**
Dickkopfschnäpper 718*, 733
Dicruridae 3
Dicrurus 5
— hottentottus 320
dido, Acrocephalus 835
Diebstyrann **78**
diemenensis, Acanthiza *727*
diemensis, Rhipidura *805*
difficilis, Empidonax 73, **80**, *105*, *106*
difficilis, Myiodynastes 73, 97*, *98*
difficilis, Phylloscartes 842
Digenea leucomelanura *789*
dignissima, Thamnocharis 840
diluta, Alauda, errore pro Eremophila *181*
diluta, Eremophila *181*
diluta, Riparia 184, *196*
dimidiata, Hirundo 184, *200*
dimidiata, Pomarea 850
dimidiatus, Philydor 838
diminuta, Cisticola **614**, *699*
dimorpha, Batis **763**, *806*
dinellianus, Pseudocolopteryx *112*
dinellii, Thamnophilus *47*
Dinemellia 290
Dinosaurier 482
diops, Batis 850
diops, Hemitriccus 842
Dioptrornis 738, *784*
diphone, Cettia 547, 551, **556**, 557, 558, 562, 624, 643, 654, 655
diphone, Horeites *654*
Diplootocus 363, 366, **381**, 382, 394, *426*
dipora, Stachyris *514*
discolor, Cisticola 549, **602**, *691*
disjuncta, Myrmeciza 840
dispar, Pycnonotus **251**, 252, *266*
disruptans, Zoothera **397**, *443*
dissaeptus, Cistothorus *338*
dissimilis, Turdus 366, 399, **405**, 410, *451*
distans, Trichastoma 466, **472**, *504*
distincta, Cisticola **604**, *693*
disturbans, Bradypterus s. castaneus
Diuca 163
divaricatus, Pericrocotus 236, **237**, 238, *245*
diverga, Sylvietta **632**, *715*
dixoni Zoothera 833, 834
dobsoni, Coracina **233**, *242*
dodsoni, Lanius **303**, *318*
dodsoni, Pyconotus *269*
dohertyi, Coracina 844
dohertyi, Telophorus **296**, *313*, 845
Dohle 232
dohrni, Horizorhinus **494**, *541*
doliatus, Thamnophilus 33, **36**, 40, *46*, 554
Doliornis sclateri 843
domestica, Progne 187, *193*
domesticus, Passer 213, 256, 287, 288, 290, 587
domesticus, Troglodytes *345*
domicella, Cecropis *201*
domicola, Hirundo 186, *198*
dominicana, Xolmis 71, *88*
dominicanus, Myadestes *429*
dominicensis, Cichlherminia 400*, **402**, *446*
dominicensis, Myiarchus *102*
dominicensis, Progne *193*
dominicensis, Tyrannus 71, 73, **77**, *95*
dominicus, Dulus **324**, 336*
Donacobius 72, 215, 348
— atricapillus 348, **351**
— — atricapillus 337*, *357*
donaldsoni, Cossypha **376**, 377, *420*
dorbignyi, Asthenes **13**, *28*
doriae, Alaemon *171*
dorotheae, Amytornis 547, **640**, *721*
dorsale, Toxostoma 348, **351**, *357*
dorsalis, Automolus 838
dorsalis, Lanius 304, *318*, 845
dorsalis, Malurus *720*
dorsalis, Mimus *355*
dorsalis, Orthonyx *500*
dorsalis, Phacellodomus 838
dorsimaculatus, Herpsilochmus 839
dovei, Cinclosoma 496, 500
Drioctistes 15, 29
— erythrophthalmus ferrugineigula 15
Dromaeocercus brunneus 848
— seebohmi 848
Dromococcyx 9
— pavoninus 41
— phasianellus 34
Drosseln, Drosselvögel 10, 233, 236, 295, 320, 321, 348, 350, **362**, 365, 379, 383 bis

385, 394, 396, 399, 400*, 402–404, 409, 410, 546, 551, 553, 733, 736
Drosselrohrsänger 571
drownei, Rhipidura 849
dryas, Catharus 849
dryas, Rhipidura *806*
Drymocataphus 465, **470**, *502*
— assamensis *503*
— capistratoides *503*
— tickelli *503*
Drymochaera 545, 546, **643**, *724*
Drymocichla incana 848
Drymodes 364
— brunneopygia **372**
— — brunneopygia *415*
— — pallidus *415*
— colcloughi (für sup. col.) *415*
— superciliaris **372**, *415*
Drymodromus s. Dryodromas
Drymoeca ocularia 618
drymoecus, Thryomanes *340*
Drymoica robusta *695*
Drymophila 768, *811*
Drymophila 34, **38**, *52*
— caudata 839
— devillei 839
— ferruginea **38**, *50*
— genei 839
— malura **39**, *50*
— ochropygia **39**, *50*
— squamata **39**, *50*, 839
— striata **39**
Drymornis 8, 9
— bridgesii *16*
Dryodromas 546 (als Drymodromus), 608
— fulvicapilla *696* als Dryodromus
Dryonastes 362, 464, 482, **483**, *525–529*
Dryoscopus 287, 288, 295, 312
— affinis (a. und senegalensis) 845
— angolensis 845
— cubla affinis (jetzt Art) 845
— — cubla **291**, *308*
— — hamatus **291**, *308*
— gambensis **291**, *308*
— pringlii 845
— sabini 845
dubia, Alcippe *536*
dubia, Cercomela 846
dubius, Pyrocephalus *93*
dubius, Schoeniparus *536*
dubius, Turdus *455*
ducis, Riparia *195*
dukhunensis, Calandrella **156**, *172*
dukhunensis, Motacilla 205, *221*
dulcior, Pachycephala 754*, **778**, *821*
dulcis, Malurus *719*
dulcivox, Alauda **160**, *179*
Dulidae **324**
Dulus dominicus **324**, 336*
dumasi, Zoothera 847
dumetaria, Upucerthia *19*, *20*
Dumetella 8, 14, 348
— carolinensis 8, **348**, *353*
Dumetia 464
— hyperythra 478
— — albogularis 477, **478**, *515*
— — hyperythra **477**, *515*
— — phillipsi *515*
dumetoria, Dendrobiastes 734, **741**, *786*
dumetorum, Acrocephalus 548, 550, **568**, *662*
dumicola, Polioptila *653*
dunni, Ammomanes 831, 832
duponti, Chersophilus **158**, *175*
Dyaphorophyia blisetti 735, 737
— — chalybea **765**, *808*
— c. castanea 735, 737, **765**, *808*
— concreta 850
— tonsa 850
dyscola, Pipromorpha *120*
Dysithamnus **37**, *47*
— ardesiacus **37**
— — obidensis *48*
— guttulatus *48*
— mentalis 34
— — andrei 34
— — mentalis **37**, *48*
— — oberi *48*
— — semicinereus *48*
— — septentrionalis **37**, *48*
— puncticeps 839
— stictothorax *48*
— striaticeps 839
— xanthopterus 839

earlei, Turdoides *519*
ecaudatus, Perissotriccus 73, **83**, *112*
eclipes, Turdoides *519*
edela, Orthotomus **596**, 597, *688*
Edelfasan 143
edolioides, Melaenornis 674*, **738**, *784*
Edolisoma 234, *243*
eduardi, Tylas 845
edwardi, Menura **142**
egertoni, Actinodura **487**, 488, 491, 492, *534*

egregia, Cisticola 549, **615**, *700*
eichhorni, Monarcha 735, 737, 766, **767**, *811*
Elachura 476, *512*
— haplonota *512*
elaeica, Hippolais 553, 575, **576**, 577, *668*
Elaenia (Elainea errore) 70, 71, 74, **85**, 86
— affinis *117*
— albiceps **85**
— — albiceps *115*
— — chilensis *115*
— chiriquensis albivertex *116*
— — chiriquensis **85**, *116*
— cristata *116*
— dayi 842
— f. fallax 86, 96*, *116*
— flavogaster **85**
— — flavogaster 73, **85**, *115*, 829
— — pallididorsalis 829
— — subpagana **85**, *115*
— frantzii *116*
— — frantzii 829
— gaimardii (jetzt Myiopagis) gaimardii *117*
— — guianensis 71, **85**, *116*
— — trinitatis 73, *116*, 828
— gigas 842
— leucospodia (jetzt Phaeomyias) 70, 71, **86**
— — cinereifrons *117*
— martinica **85**
— — barbadensis *115*
— — martinica *115*
— — riisii *115*
— mesoleuca *115*
— murina 85, *114*
— o. obscura *116*
— — pudica *116*
— pagana **85**, *115*
— pallatangae 842
— parvirostris *115*
— pelzelni 842
— ruficeps 842
— s. spectabilis 73, *115*
— strepera *116*
— viridicata (jetzt Myiopagis) accola 73, **86**, *117*
— — placens **85**, *117*
— — viridicata **85**, *117*
Elaphrornis 561, *659*
Elathea **252**, *266*
elatus, Tyrannulus **87**, *119*
elegans, Laniosoma 843
elegans, Lanius **303**, *318*
elegans, Lophobasileus 547, **637**, *718*
elegans, Malurus 548, **638**, *720*
elegans, Melanopareia **56**, 840
elegans, Muscicapa *791*
elegans, Pericrocotus **238**, *247*
elegans, Progne *193*
elegans, Xiphorhynchus 837
elegantior, Synallaxis *24*
elegantula, Rhipidura 849
elgonensis, Bradypterus **559**, *657*
elgonensis, Turdus *450*
elisabeth, Myadestes *429*
elizabethae, Malurus *719*
elliotii, Garrulax 465, **483**, *531*
ellioti, Pitta 841
Ellisia 577, *668*
Elminia albicauda **769**, *812*
— longicauda 734
— — longicauda **769**, *812*
— — teresita **769**, *812*
Elster 233, 468
eludens, Thamnocharis 840
elutus, Thyrothorus *343*
elwesi, Eremophila 145, **162**, *181*, 209, 561
emancipata, Melanocorypha **155**, *172*
Emarginata 386, *430*
Emberiza 133, 259, 472, 474, 485, 491
— aureola 607
— cabanisi 257
— calandra 474, 576
— cia 259, 292
— cirlus 576
— citrinella 60, 249, 381, 564, 577
— flaviventris 257
— fucata 381, 471
— hortulana 288, 322, 487
— schoeniclus 206, 207, 577
emeria, Pycnonotus **252**, *266*
emini, Cecropis *201*
emini, Tchagra *309*
emini, Terpsiphone *814*
Emina lepida 547, 550, 552, **628**, *710*
emmae, Saxicola *432*
Empidagra **86**, *117*
Empidochanes 71, **80**, *106*
Empidonax 69, 71, **79**
— affinis 841
— albigularis timidus 828
— atriceps *106*
— bimaculatus *106*
— difficilis **80**
— — cineritius *106*
— — difficilis *105*

Empidonax difficilis flavescens 73, **80**, *106*
— — salvini *106*
— euleri **79**
— — euleri *106*
— — lawrencei 73, *106*
— flaviventris 73, *105*
— fulvifrons 70, **79**
— — pygmaeus *106*
— griseipectus 841
— griseus (jetzt *wrightii*) *106*
— hammondii 70, **79**, *105*
— minimus 70, **79**, *105*
— obscurus *105*
— pusillus 70, *105*
— traillii 73, **80**
— — alnorum *105*
— — brewsteri (jetzt *traillii*) *105*
— — traillii (jetzt *alnorum*) *105*
— virescens *105*
— wrightii (jetzt *oberholseri*) 70, **79**, *105*
Empidonomus 70, 77
— aurantioatrocristatus (als aurantio-atro-cristatus) 71, **77**, *95*
— inca 77
— varius 71, **77**, 78
— — rufinus **77**, *95*, 828
— — varius *95*
Empidornis 731, *785*
enertera, Eremophila *183*
Enicurus 364, 384, 385
— immaculatus **384**, *428*
— leschenaulti 364, 384, 385
— — indicus **385**, *428*
— — leschenaulti **384**, *428*
— — sinensis **385**, *428*
— maculatus 383
— — guttatus 384, **385**, *428*
— — maculatus **385**, *428*
— ruficapillus **384**, *428*
— schistaceus 383, **384**, 385, *428*
— scouleri 364
— — fortis **383**, *427*
— — scouleri **383**, 427
— velatus **383**
— — velatus *427*
Enneoctonus *315*
ensifera, Cercomela *430*
Enten 746
Entomodestes coracinus 846
— leucotis 846
Entotriccus 70, **75**
— striaticeps *92*
Eopsaltria 287, 733, **753**, **761**, *797*, *798*
— australis 735, 753, 755
— — australis **753**, *797*
— — chrysorrhoa **753**, *797*
— — griseogularis 735 (einmal als Art), **753**, *797*
— — magnirostris **753**, *797*
— flaviventris 735, **753**, *797*
— georgiana 734, **753**, *797*
— gularis *797*
— kempi s. Microeca griseoceps
eous, Pycnonotus **254**, *270*
ephippialis, Turdus *459*
epichlora, Prinia 848
epilepidota, Napothera 474, **475**, 496*, *510*, *511*, 555
Epthianura 545, 651, *732*
— albifrons 191 (als Ephthianura), 547
— — albifrons **651**, *732*
— — tasmanica **651**, *732*
— aurifrons **651**, *732*
— crocea boweri **651**, *732*
— — crocea **651**, *732*
— tricolor **651**, *732*
epulata, Muscicapa 849
equicaudata, Cisticola **613**, *698*
Erannornis 769, *812*
Erator inquisitor 844
— leucura 844
Eremiornis 580
— carteri 550, **580**, *670*
eremita, Nesocichla 400*, **402**, *446*
Eremobius phoenicurus 837
Eremomela atricollis 547, **631**, *713*
— badiceps 848
— f. flaviventris *712*
— gregalis 550
— — albigularis **631**, *713*
— — gregalis **631**, *713*
— icteropygialis abdominalis **631**, *712*
— — erlangeri *712*
— — flavicrissalis 547, 548, **630**, *712*
— — griseoflava 547, 548, **630**, *712*
— — icteropygialis 553, 835, 836
— — polioxantha **631**, *713*
— — saturatior **631**, *713*
— — viriditincta **631**, *713*
— p. pusilla 550, **631**, *713*
— scotops 363, 550
— — scotops **631**, *713*
— turneri 848
— u. usticollis 549, 550, 611*, **631**, *713*
Eremophila **144**, 145, 156, 158, 160, **161**, 211

Eremophila alpestris 145, **161**, 298, 760
— — actia *182*
— — adusta *182*
— — albigula 145, **162**, *180*
— — alpestris *182*, 224*
— — altaica *181*
— — arcticola *181*
— — balcanica **162**, *180*
— — bicornis **162**, *181*
— — bilopha 152, **163**, *183*
— — brandti *181*
— — chrysolaema *183*
— — diluta *181*
— — elwesi 145, **162**, 181, 209, 561
— — enertera *183*
— — flava 145, **162**, *180*
— — giraudi *183*
— — hoyti *182*
— — insularis **163**, *182*
— — khamensis *181*
— — leucolaema *182*
— — longirostris *181*
— — merrilli *182*
— — montana *181*
— — nigrifrons **162**, *181*
— — occidentalis *182*
— — penicillata **162**, 163, *180*
— — praticola **163**, *182*
— — przewalskii *181*
— — rubra *182*
— — strigata **163**, *182*
— — teleschowi 145, **162**, *181*
eremophilus, Thryomanes *340*
Eremopterix 144, 153, 157
— australis **151**, 152, *169*, 831
— frontalis **151**, *170*
— grisea **151**
— — grisea *170*
— — siccata **152**, *170*
— leucopareia **152**, *170*
— leucotis smithi **151**, *169*
— nigriceps affinis **151**, *170*
— — albifrons 146, **151**, *170*
— — melanauchen **151**, *170*, 224*
— s. signata 831, 832
— verticalis damarensis 146, **151**, *170*
— — verticalis **151**, 169, 831, 832
Eribates magnirostris 841
ericetorum, Turdus 409, *456*
erimelas, Copsychus *422*
Erithacus 362, 373, 375, 395, *416*, *418*, *419*
— akahige 366
Erithacus hyrcanus (für rubecula hyrc.) *416*
— rubecula 55, 189, 254, 261, 262, 283, 329, 362—364, 366, **373**, 375, 377, 381 bis 388, 393, 395, 400*, 470, 600, 616, 623, 650, 748
— — hyrcanus **373**, *416*
— — melophilus **373**, *416*
— — rubecula 368, **373**, 400*, *416*
— — superbus 373, *416*
— superbus (für rub. s.) *416*
erlangeri, Apalis 549, *710*
erlangeri, Batis 734, **765**, *807*
erlangeri, Bradornis *785*
erlangeri, Eremomela *712*
erlangeri, Nilaus 291, *307*
erlangeri, Prinia 549, 550, **621**, 628, *704*
erlangeri, Riparia 185, *196*
erlangeri, Sylvietta *715*
erlangeri, Tchagra 293, *309*
ernesti, Cercomela *431*
Eroessa 476, *512*
Erpornis 494, *541*
Erythracus **373**, *416*
erythrocephala, Pipra 97*, 121, **122**, 124, *127*, 829
erythrocephalus, Garrulax 465, 466, **484**, *531*, *532*
erythrocephalus, Hylocryptus 838
Erythrocercus 733
— holochlorus 850
— livingstonei 734
— — thomsoni **765**, *808*
— mccallii 850
erythrocercus, Philydor 838
erythrochlamys, Certhilauda 145, **150**, *169*
erythrochlamys, Pseudammomanes *169*
erythrocnemis, Pomatorhinus *506*
Erythrodryas *800*
erythrogaster, Hirundo **189**, *198*
erythrogaster, Laniarius **294**, *312*
erythrogaster, Monticola 395, *441*
erythrogaster, Phoenicurus 362, **382**, 400*, *426*
erythrogaster, Pitta 59, **62**, *65*, 96*
erythrogenys, Pomatorhinus 466, *505*, *506*
erythrogenys, Turdinus (recte Pomatorhinus) 466
erythrolaema, Garrulax 465, **484**, *532*
erythroleuca, Grallaria 840
erythrolophus, Garrulax (richtig erythrolaema) 465
erythronota, Myrmotherula 839
erythronota, Zoothera 847

erythronotus, Lanius **300**, 301, *316*, 492
erythronotus, Phoenicurus 362, 364, **380**, *424*
erythronotus, Pseudocossyphus *439*
erythrophthalmus, Batis 734, **763**, *807*
erythrophthalmus, Phacellodomus 14, 15, *29*
erythrophthalmus, Pycnonotus **255**, *271*
erythropleurus, Turdus *453*
erythrops, Cisticola 547, 549, 550, 598, **600**, 610*, *689*
erythrops, Cranioleuca 11, *27*
erythrops, Siptornis *27*
erythroptera, Mirafra **150**, *168*
erythroptera, Phlegopsis 840
erythroptera, Prinia 549, **618**, 623, *702*
erythroptera, Stachyris **464**, 465, **477**, *514*
erythroptera, Tchagra 293, *308*
erythropterus, Myiozetetes *99*
erythropterus, Philydor 838
erythropterus, Pteruthius 485, *533*
Erythropygia 163, 364, 366, 546
— barbata (quadrivirgata) *415*, 846
— coryphaeus 364, 366
— — coryphaeus **369**, *413*
— galactotes 370
— — familiaris 211, 213, **371**, *414*
— — galactotes **370**, *414*
— — minor **371**, *414*
— — syriaca **371**, *414*
— hartlaubi **370**, *414*
— leucophrys 364
— — brunneiceps **369**, 370, *413*
— — leucophrys **370**, 400*, *413*
— — leucoptera **369**, *413*
— — munda 368, **370**. *413*
— — ovamboensis *413*
— — ruficauda 370, *413*
— — soror 370, *413*
— — vansomereni **370**, *413*
— — zambesiana 369, **370**, *413*
— leucoptera 413
— leucosticta 846
— paena damarensis **371**, *414*
— — oriens *414*
— — paena 368, **371**, *414*
— quadrivirgata 364, 369, **371**
— — quadrivirgata *414*
— signata 364
— — signata **371**, *415*
erythropygia, Cecropis 186, *201*
erythropygia, Dendrornis *17*
erythropygius, Myiotheretes 841
erythropygius, Pericrocotus 236, 237, **238**, 239, 240, *246*, 272*
erythropygius, Xiphorhynchus *17*
erythrorhyncha, Urocissa 499
erythrothorax, Stiphrornis 363, 368, **373**, *416*
erythrothorax, Synallaxis **12**, 26
erythrotis, Grallaria 840
erythrura, Myrmotherula 839
erythrurus, Terenotricus **80**, *106*
estebani, Ochetorhynchus **11**, *20*
ethelae, Calamanthus **641**, *722*
Ethelornis mouki *731*
— whitlocki *729*
ethologus, Pericrocotus 231, **239**, *246*
Euchlornis *136*
— riefferii **130**
euchrysea, Kalochelidon 844
Eucichla cyanura 59, *64*
— guajana affinis **60**, *64*
— — boschi 60, *64*
— — irena **60**, *64*
— — guajana **59**, *64*
eugenei, Myiophoneus *442*
Eugerygone rubra 849
Eugralla paradoxa **56**, *58*
Eulacestoma nigropectus 850
euleri, Empidonax 73, **79**, *106*
eulophotes, Lophotriccus 842
Eumyias 262, 283, 555, 748, 762, 767, 770
— albicaudata 674*, 737, **748**, *793*
— ceylonensis **748**, *793*
— indigo 383 (als Muscicapa), 734, 735, **748**, 764, 770, *793*
— panayensis 849
— th. thalassina 737, **748**, *793*
— — thalassoides **748**, *793*
eunomus, Turdus 367, **408**, *455*
euophrys, Thryothorus 846
Eupetes 463, **468**, 469, *501*
— incertus 402, 446, 469
— macrocercus 847
Euphonia 572
Euprinodes 546, *709*
Eurillas **255**, 256, *271*, *274*
Eurocephalus **287**
— anguitimens **290**, *307*, 324
— — rueppelli (für r. rueppelli) 581
— rüppelli **289**
— — deckeni **290**, *307*
— — rüppelli *307*
euronota, Cossypha **377**, *420*
europaeus, Caprimulgus 60, 63, 499
Euryceros prevostii 845

Eurylaimi 3
Eurylaimidae **3**, 4, 772, 837
Eurylaimiden 3
Eurylaimus 3
— javanicus **4**, *6*
— — brookei *6*
— — pallidus **4**, *6*
— ochromalus kalamantan **4**, *6*
— — ochromalus **4**, *6*
— steerii 837
eurymelaena, Saxicola *436*
Euryptila subcinnamomea 550, **630**, *712*
eurystomina, Pseudochelidon **187**, *192*
euryura, Rhipidura 734, **763**, *803*
Euscarthmornis 71, **83**, *111*
— orbitatus 71
Euscarthmus **83**, *111*
— gularis *111*
— meloryphus 70, 84
— — meloryphus *112*
— orbitatus 83, 84
— rufomarginatus 842
eutilotus, Pycononotus 844
Eutrichomyias rowleyi 850
everetti, Hypsipetes 249, **262**, *278*
everetti, Pitta **60**, *64*
everetti, Tesia 848
everetti, Yuhina 492, **493**, *540*
everetti, Zoothera 847
eversmanni, Phylloscopus **591**, *678*
ewingi, Acanthiza **646**, *727*
excelsa, Grallaria 840
excelsior, Cinclodes 837
excelsior, Geositte 837
excubitor, Lanius 153, 154, 209, 240, 241, 282, 284, 288, 289, 293, 294, 296—301, **302**, 303, 304, *317*, *318*, 398, 471, 761, 762, 776, 777, 780
excubitor des Lanius **301**, *316*
excubitoroides, Lanius **303**, *318*
exilis, Cisticola 547—550, 553, 598, 598, 599, 610*, 613, **614**, *698*, *699*
eximia, Bleda 845
eximia, Cisticola 546, **614**, *700*
eximius, Pogonotriccus 842
exortivus, Tolmomyias **82**, 109
experrectus, Garrulax *527*
explorator, Monticola 363, **394**, 395, *440*
exsertus, Automolus *31*
exsul, Myrmeciza **41**, *51*, 826, 827
exsul, Pericrocotus 239
exsul, Turdinulus *511*
extensicauda, Prinia 547, 550, **621**, *704*
extremus, Malaconotus *314*
eytoni, Xiphorhynchus 837

Fächerschwanzschnäpper 718*, 733
fairbanki, Garrulax *529*
falcata, Pachycephala 773, 776, **778**, *821*
falcata, Ptilocichla 847
falcinellus, Lepidocolaptes *18*
falcinellus, Limicola 284
falcirostris, Xiphocolaptes 837
falcklandii, Turdus 404, 407, **411**, *458*
Falco 482
falcularius, Campylorhamphus 837
Falculea paliata **320**
Falcunculus 287, 733, 734
— f. frontatus 754*, **772**, *817*
— — leucogaster **772**, *817*
— — whitei **772**, *817*
Falken 81
falkensteini, Cercomela **386**, *430*
falkensteini, Chlorocichla **256**, *274*
falklandicus, Cistothorus *338*
fallax, Elaenia **86**, 96*, 116
fallax, Monarcha **766**, *809*
falsa, Lalage **235**, *245*
familiaris, Acrocephalus 549, **572**, *664*
familiaris, Cercomela 364, 368, **386**, *430*
familiaris, Erythropygia 211, 213, **371**, *414*
familiaris, Prinia 549, 613, 622, **623**, *704*, *705*, *706*
fanovanae, Newtonia 849
Fasanen 374
fasciata, Atticora *194*
fasciata, Chamaea 467, **480**, 496*, *518*
fasciata, Geositta 19
fasciata, Pipra *127*
fasciatoventris, Thryothorus 846
fasciatus, Campylorhynchus **329**, *335*
fasciatus, Cymbilaimus 826
fasciatus, Myiophobus 79, **81**, 96*, *107*, *108*
fasciatus, Phyllomyias 842
fasciicauda, Pipra **122**, *127*
fascinans, Microeca 735, 736, *797*
fasciolata, Camaroptera 549, 550, **630**, *712*
fasciolata, Locustella 547, **561**, *659*
fastidiosus, Pomatorhinus *507*
fastiodiosus, Pomatorhinus (statt fastidiosus) *507*
fastuosa, Niltava *792*
favillaceus, Pericrocotus 231, **239**, *246*
faxoni, Catharus *448*
fayi, Pycnonotus **254**, *269*
feae, Paradoxornis *543*

feae, Turdus 366, **408**, 410, *455*
Feenvögel *282*
feldegg, Motacilla *220*
Feldlerche (Alauda arvensis) 158, 212, 216
Feldsperling (Passer montanus) 124, 479, 565, 569
felix, Thryothorus **331**, *341*
Felshüpfer 463
femoralis, Scytalopus 841
ferdinandi, Cercomacra 839
Ferminia cerverai 846
fernandezianus, Spizitornis 842
ferocior, Myiarchus *102*
ferox, Myiarchus 71, 73, 97*, *102*, *103*, 827, 828
ferrea, Saxicola 363, 366—368, **388**, 389, *433*, *434*
ferreti, Terpsiphone *814*
ferrocyanaea, Myiagra 849
ferruginea, Campephaga 234
ferruginea, Drymophila **38**, *50*
ferruginea, Hirundinea s. Hirundinea f.
ferruginea, Muscicapa 737, **751**, *795*
ferruginea, Myrmeciza **41**, *52*
ferruginea, Pseudammomanes **153**, *171*
ferrugineigula, Phacellodomus 14, 15, *29*
ferrugineipectus, Grallaricula **43**, *53*
ferrugineus, Laniarius 260, 289 (als Lanius), 292, 293, **294**, 311, 833
ferrugineus, Pitohui 735, 737, **782**, *823*, *824*
ferruginolentus, Automolus *31*
ferruginosus, Pomatorhinus 466, *508*, *509*
fervida, Prunella *361*
festae, Galerida *176*
Ficedula albicollis 734, 737
— — albicollis 674*, **742**, *788*
— — semitorquata **742**, *788*
— collaris *788*
— hypoleuca 480, 734, 736, *788*
— — hypoleuca 737, **742**, *787*
— — iberiae **742**, *787*
— — muscipeta **742**, *787*
— mugimaki 674*, 735, 736, **743**, *788*
— narcissina 389, 735
— narcissina 674*, 737, **743**, *788*
— parva 581, 616, 735, 741, 748, 753
— — albicilla **743**, *788*
— — hyperythra *789*
— — parva 737, **743**, *788*
— — subrubra **743**, *789*
— strophiata fuscogularis 734, **743**, *789*
— — strophiata 734, **743**, *789*
— tricolor *788*
Ficedula zanthopygia 674*, **742**, *788*
Fidschi-Samtvogel 545
figulus, Furnarius 15, *22*
filicauda, Teleonema **123**, *127*
filifera, Hirundo **189**, *199*
fimbriata, Coracina **235**, *244*
finitimum, Todirostrum 73, **82**, *110*, 829
Finken 14, 56, 85, 163, 296
finlaysoni, Pycnonotus **254**, *270*
finschi, Pitta **63**, *65*
finschi, Trichastoma **471**, 504
Finschia 546, 550, 650, 736
— novaeseelandiae **650**, *732*
finschii, Criniger 845
finschii, Oenanthe **391**, *436*, *437*
finschii, Rhipidura 737, *804*
finschii, Stizorhina **386**, 834, 836
fischeri, Cisticola **603**, *692*
fischeri, Mirafra **149**, *166*
fischeri, Phyllastrephus 250, **259**, *276*
Fiscus *318*
fissirostris, Geositta *19*
fitis, Phylloscopus 553, **591**, *678*
fitzgeraldi, Upucerthia *19*
flabellifera, Rhipidura *805*
Flachschnabelschnäpper 718*, 733
Flammenköpfe 69
flammeus, Pericrocotus 231, **238**, *247*
flammiceps, Myiophobus 79, **81**, *107*
flammulata, Asthenes 838
flammulatus, Deltarhynchus 841
flammulatus, Hemitriccus 842
flammulatus, Megabyas 737, **763**, *806*
flammulatus, Thripadectes *31*
flava, Alauda, errore pro Eremophila *180*
flava, Campephaga 231, **236**, *245* (als Lalage), 272*
flava, Eremophila 145, **162**, *180*
flava, Lalage, s. Campephaga *245*
flava, Motacilla 131, 132, 205, **206**, 207, 208, *219*, *220*, 377, 385, 565, 588, 739, 740, 744, 750
flavala, Hypsipetes **263**, *279*
flaveola, Capsiempis 73, **84**, *112*, 828, 829
flaveolus, Criniger 259, **261**, 262, 272*, *277*
flavescens, Empidonax 73, **80**, *106*
flavescens, Pycnonotus 250, **254**, *270*
flavescens, Smicrornis **647**, 674*, *728*
flavicans, Macrosphenus 848
flavicans, Myiobius *107*
flavicans, Myiophobus *107*
flavicans, Prinia 548—550, 553, **617**, 618, 620, *702*

flavicapilla, Chloropipo 843
flavicollis, Chlorocichla 257, 272*, 275
flavicollis, Ixulus *540*
flavicollis, Macronous 477, **478**, *516*
flavicollis, Macronyx **209**, *223*
flavicollis, Yuhina 467,492, **493**, *540*
flavicrissalis, Eremomela 547, 548, **630**, *712*
flavicrissus, Cacicus 332
flavida, Apalis 549, 553, **627**, *709*, *710*
flavida, Gerygone **648**, *729*
flavifrons, Pachycephala, 773, **778**, *821*
flavigaster, Hyliota 548, 553, **633**, *715*
flavigaster, Microeca 735, **752**, *797*
flavigaster, Xiphorhynchus 000
flavigula, Chlorocichla *275*
flavigularis, Apalis **626**, *708*
flavigularis, Platyrinchus 837
flavilateralis, Pseudogerygone *730*
flavimentalis, Abroscopus **595**, *687*
flavinucha, Muscisaxicola *89*
flavipennis, Chloropsis 845
flavipes, Alseonax *796*
flavipes, Notiochelidon 844
flavipes, Platycichla 367, **404**, *449*
flavirostris, Grallaricula 840
flavirostris, Humblotia 849
flavirostris, Paradoxornis 464, 465, **495**, 498, *542*
flavirostris, Phibalura **126**, *136*, 234
flavirostris, Spizitornis 842
flaviscapis, Pteruthius 466, 485, **486**, 487, *533*
flaviscapus, Pterythius *490*
flavissima, Motacilla *219*
flavissima, Pipra 97*, 121, **122**, *127*
flaviventer, Machaerirhynchus 734, 737, **757**, *799*
flaviventris, Abroscopus *686*
flaviventris, Apalis 549, **626**, 627, *708*
flaviventris, Chlorocichla **257**, 272*, *275*
flaviventris, Emberiza 257
flaviventris, Empidonax 73, *105*
flaviventris, Eopsaltria 735, **753**, *797*
flaviventris, Eremomela *712*
flaviventris, Microeca *797*
flaviventris, Motacilla **208**, *222*
flaviventris, Pogonotriccus 842
flaviventris, Prinia 547, 548, 611*, **624**, 628, *706*, *707*
flaviventris, Pseudocolopteryx *113*
flaviventris, Pycnonotus **252**, *266*
flaviventris, Tolmomyias **82**, *109*
flavivertex, Heterocercus 843
flavivertex, Myiopagis 842
flavocincta, Apalis **627**, *709*
flavocinerea, Stigmatura *114*
flavogaster, Elaenia 73, **85**, *115*, 829
flavogrisea, Pachycare 736, **772**, *817*
flavolateralis, Gerygone **649**, *730*
flavolivacea, Cettia 547, **557**, 558, *655*, *656*
flavo-olivaceus, Phylloscopus *684*
flavostriatus, Phyllastrephus **259**, *275*, 577
flavovirescens, Microeca 849
flavoviridis, Neomixis 847
flecki, Sylvietta 611*, **632**, *714*
fletcherae, Malurus *719*
Fliegenschnäpper 249, 329, 382, 546, 654*, 718, **733**, 736, 757, 765
floccosus, Pycnoptilus 260, **642**, *723*
Flötenwürger 231
floris, Terpsiphone *816*
florisuga, Apalis **627**, *710*
flückigeri, Lanius **305**, *319*
fluviatilis, Locustella 152, 209, 548, 550, 552, 561, **563**, 564, 577, 579, *660*, 766
fluviatilis, Muscisaxicola 841
Fluvicola 69, 70, **75**
— climazura (jetzt nengeta) atripennis *92*
— — climazura *92*
— nengeta s. climazura
— pica albiventer **75**, *92*
— — pica *92*
fluvicola, Petrochelidon 184, **190**, *203*
foetidus, Gymnoderus 844
forficata, Muscivora **77**, *93*
Formicariidae 11, **33**, 34, 39, 42, 44, 56, 283, 288, 545, 554, 839, 840
Formicariiden 10 (errore für Furnariidae), 33, 34, 73, 288, 292
Formicarius 33, 43
— a. analis **43**, *53*
— — crissalis **43**, *52*
— — hoffmanni **42**, 43, *52*, 826, 827
— — moniliger **42**, *52*
— — saturatus 33, **42**, *52*
— colma ruficeps **42**, *52*
— nigricapillus destructus **43**, *53*
— rufifrons 840
— rufipectus 840
formicivora, Myrmecocichla 362, 367, **389**, *434*
Formicivora 34, *50*
— consobrina 38
— grisea 34, *49*
— — grisea **38**, *50*
— — tobagensis 34, 38, *49*

Formicivora iheringi 839
— melanogaster 839
— rufa 839
— serrana 839
— striata *50*
formosa, Pipreola 843
formosa, Prinia 550, **621**, *704*
formosae, Pycnonotus *266*
formosana, Alcippe **489**, *536*
formosana, Pnoepyga *511*
formosanus, Tarsiger **376**, *419*
formosus, Garrulax 847
formosus, Pomatorhinus *509*
formosus, Spelaeornis *512*
forsteni, Pitta **62**, *65*
fortipes, Cettia 260, 547, 551, 555, 556, **557**, 558, 562*, *655*
fortipes, Horeites 260
fortis, Cisticola 547, 550, **603**, *692*
fortis, Colluricincla **780**, *822*
fortis, Coracina 844
fortis, Enicurus **383**, *427*
fortis, Myrmeciza 840
fortunatus, Phylloscopus *679*
franciscanus, Xiphocolaptes 837
Franklinia 546, 551, 596, **625**, *707*, *708*
— gracilis **625**, *707*
franklinii, Prinia **620**, *704*
frantzii, Catharus 363, **403**, *447*
frantzii, Elaenia *116*, 829
frantzii, Nothocercus 348
fraseri, Stizorhina 368, **386**, *429*
Fraseria 287, 733, 736
— cinerascens 849
— ocreata 292
— — ocreata **739**, *784*
— — prosphora **739**, *784*
frater, Cisticola 552
frater, Criniger 261, **262**, *278*
frater, Mimus 354
frater, Monarcha **766**, *809*
frater, Tchagra *309*
frater, Troglodytes *347*
fraterculus, Alcippe *538*
fraterculus, Ammomanes 150, **153**, *171*
fraterculus, Onychorhynchus *108*, 829
fraterculus, Thamnophilus 33, *46*
fratrum, Batis 735, **764**, *807*
Frederickena viridis 826, 827
— unduligera 839
fremantlii, Pseudalaemon **158**, *175*, 832
frenata, Oenanthe *435*
frenatus, Chaetops **372**, *415*, 574
frenatus, Tephrodornis **240**, *248*
fretensis, Tephrodornis **240**, *248*
freycineti, Myiagra **755**, *798*
Fringilla coelebs 395, 489, 490, 620
fringillaris, Calandrella *175*
fringillaris, Mirafra *165*
frontale, Cinclidium 846
frontalis, Chlorpsis *286*
frontalis, Eremopterix **151**, *170*
frontalis, Hirundo *198*
frontalis, Muscisaxicola 841
frontalis, Ochthoeca 841
frontalis, Orthotomus 547, 553, **597**, *688*
frontalis, Phoenicurus 362, 364, 380, **381**, 382, *425*
frontalis, Pipreola 843
frontalis, Sericornis 551, **644**, 645, *724*, *725*
frontalis, Synallaxis *24*, *25*
frontatus, Falcunculus 754*, **772**, *817*
fruticicola, Synallaxis *24*
fruticola, Saxicola *433*
fucata, Apolochelidon *193*, *194*
fucata, Emberiza 381, 471
fuelleborni, Alethe 846
fülleborni, Laniarius **294**, *312*
fülleborni, Macronyx 205, **209**, *223*
fuelleborni, Muscicapa **749**, *794*
fugax, Cuculus 375, 400*
fulicata, Saxicoloides 368, **393**, *439*
fuliginiceps, Leptasthenura 837
fuliginosa, Apalis 549, **628**, *710*
fuliginosa, Artomyias, jetzt Muscicapa infuscata
fuliginosa, Dendrocincla 10, **11**, *16*
fuliginosa, Muscicapa *795*
fuliginosa, Pachycephala **776**, *819*
fuliginosa, Petrochelidon 832
fuliginosa, Psalidoprocne 185, *204*
fuliginosa, Rhipidura **736**, *805*
fuliginosa, Schizoeaca 837
fuliginosus, Calamanthus **640**, 641, 674*, *722*
fuliginosus, Rhyacornis **382**, *426*
fuligiventer, Phylloscopus 547, **593**, *680*
fuligula, Ptyonoprogne **185**, 186—188, *197*, 225*
fulva, Aphrastura *23*
fulva, Petrochelidon 185, **190**, 191, *202*, *203*
fulva, Sialia *427*
fulvescens, Catharus *447*
fulvescens, Chamaeza **43**
fulvescens, Phylloscopus **592**, *679*
fulvescens, Prunella *361*
fulvescens, Trichastoma 465, 466, **472**, *504*

Fulvetta 488, 489, *535*, *536*
fulvicapilla, Cisticola 546, 547, 549, 550, 601—603, **608**, 618, *696*
fulvicapilla, Dryodromus *696*
fulvifacies, Abroscopus 547, **595**, *687*
fulvifrons, Empidonax 70, **79**, *106*
fulvifrons, Paradoxornis 848
fulvigularis, Terenotriccus **80**, *106*
fulvipectus, Hirundo *199*
fulvipectus, Rhynchocyclus 71, **82**, *109*
fulviventris, Grallaria 840
fulviventris, Hylopezus 840
fulviventris, Myrmotherula **38**, *49*
fulviventris, Phyllastrephus 845
fulviventris, Turdus 847
fulvum, Trichastoma **471**, 503
fulvus, Turdoides 480, **485**, *519*, *520*
fumicolor, Ochthoeca *90*
fumidus, Turdus *454*
fumifrons, Todirostrum **82**, *110*, 829
fumigatus, Contopus 841
fumigatus, Myiotheretes 841
fumigatus, Troglodytes *343*, 593
fumigatus, Turdus 367, **407**, *459*, *460*
funebris, Garrulax *526*
funebris, Laniarius 288, **295**, *312*
funereus, Lanius **302**, *317*
furcata, Progne *193*
furcatus, Anthus **217**, *229*
furcatus, Ceratotriccus 842
furfurosus, Myiophobus 96*, *107*
Furnariidae 8, 10, 11, 19, 837
Furnariide, Furnariiden 8—11, 13, 14, 34, 56, 69, 125
Furnariinae 10
Furnarius 9, 12
— cristatus *22*
— f. figulus *22*
— — pileatus 15
— leucopus 9, 10
— — assimilis *22*
— — cinnamomeus *22*
— — leucopus *22*
— — longirostris *22*
— minor *22*
— rufus 8—11, 14
— — albogularis *21*
— — commersoni *21*
— — paraguayae *21*
— — rufus 10, 11, *22*, 34
— torridus *22*
fusca, Alcippe *537*
fusca, Allenia 337*, 348, **352**, *357*
fusca, Casiornis 844
fusca, Cercomela 386, **387**, *431*
fusca, Gerygone **649**, 650, 674*, *731*, *732*
fusca, Iodopleura 97*, **130**, *136*
fusca, Locustella **563**, *659*
fusca, Prinia **620**, *704*
fusca, Progne 185, *192*
fusca, Pseudogerygone *731*
fuscater, Catharus **403**, *447*
fuscater, Turdus 364, **410**, *458*
fuscatus, Cnemotriccus **80**, *106*
fuscatus, Garrulax *524*
fuscatus, Lanius **300**, *315*
fuscatus, Margarops 337*, **352**, *358*
fuscatus, Phylloscopus 546, 547, 553, **593**, *680*
fuscatus, Turdus 408, *455*
fuscescens, Catharus 362, 363, **404**, *447*
fuscicauda, Ramphotrigon 842
fuscicaudatus, Pycnonotus **252**, *266*
fusciceps, Pycnonotus **256**, *274*
fusciceps, Thripophaga 838
fuscipilea, Sylvia *673*
fusciventris, Ptyonoprogne 188, *197*
fuscocapillum, Pellorneum 465, **470**, *502*
fuscocinereus, Lipaugus 844
fuscogularis, Ficedula 734, **743**, *789*
fuscorufa, Synallaxis 838
fuscorufus, Myiotheretes 841
fuscula, Muscicapa **749**, *794*
fuscus, Acrocephalus **569**, *662*
fuscus, Anabazenops 838
fuscus, Artamus 240
fuscus, Cinclodes *21*
fuscus, Lepidocolaptes *18*
fuscus, Margarops, s. Allenia
fuscus, Molpastes 252
fuscus, Pycnonotus 252
fuscus, Scytalopus *58*
fuscus, Teledromus *57*
fuscus, recte picus, Xiphorhynchus 10

gabbi, Tolmarchus *101*
gabbi, Tyrannus (als Tolmarchus) *101*
gabela, Prionops 845
gabela, Sheppardia 846
gabonensis, Cuculus 294
gabonensis, Malaconotus 295, **297**, *313*
gabonensis, Neocossypha **386**, *430*
gabonensis, Pycnonotus *269*
gafsae, Galerida *176*
gaimardii, Elaenia 73, **85**, *116*, *117*, 828
gaimardii, Myiopagis (s. Elaenia)

galactotes, Cisticola 546—548, 550, 551, 598, 599, 605, **606**, 610*, *693*, *694*
galactotes, Erythropygia 211, 213, **370**, 371, *414*
galactotes, Megalurus *669*
galatea, Myiagra 849
galbanus, Garrulax 466, **484**, 526
galeata, Antilophia **123**, *128*
galeatus, Colopteryx **83**, *111*, 828
Galeoscoptes **348**, *353*, 382
Galerida 144, 145, 150, 151, 153, 154, 156—160, 209, 302
— cristata 155, **158**, 159, 160, 284
— — altirostris *176*
— — arenicola *176*
— — brachyura *176*
— — carthaginis *176*
— — caucasica *175*, 224*
— — chendoola 152, *177*
— — coreensis 159, *177*, 224*
— — cristata 145, *175*
— — cypriaca *175*, 224*
— — festae *176*
— — gafsae *176*
— — isabellina **159**, *176*
— — iwanowi *177*
— — kleinschmidti *175*
— — leautungensis *177*, 224*
— — maculata **159**, *176*
— — magna 152, *175*, *177*, 224*
— — megarhyncha *175*
— — meridionalis *175*
— — nigricans *176*
— — nubica **159**, *176*
— — pallida *175*
— — randoni *175*
— — riggenbachi *175*
— — senegallensis *176*
— — subtaurica *175*
— — zion *176*
— deva **158**, *178*
— magnirostris **159**
— — magnirostris *178*
— modesta giffardi **159**, *178*
— theklae **159**
— — harterti *177*
— — malabarica *178*
— — polatzeki **159**, *177*
— — praetermissa **159**, *177*
— — ruficolor *177*
— — superflua **159**, *177*
— — theklae **159**, *177*
galinieri, Parophasma 848
Galli 746
galtoni, Cercomela 368, **386**, *430*
gambagae, Muscicapa 735, **748**, *793*
gambeli, Lanius **301**, *316*
gambensis, Dryoscopus **291**, *308*
gamblei, Pachycephala **773**, *817*
Gampsorhynchus 163, 464, 465
— r. rufulus **487**, *534*
ganeesa, Hypsipetes **263**, *280*
gangetica, Prinia 548, 549, **623**, *706*
Garritornis 463, isidorei 847
Garrulax 362, 409, 464, 465, 480, **482**, 483—485
— affinis 465
— — affinis **484**, *531*
— — morrisonianus 468 (als Art), **484**, *531*
— albogularis 348, 382, 465, **483**
— — albogularis *523*
— — whistleri 466, 497*, *523*
— austeni 464, **483**
— — austeni *530*
— cachinnans 465
— — cachinnans **484**, *529*
— — fairbanki *529*
— — jerdoni *529*
— — meridionalis **484**, *529*
— caerulatus 464, 484
— — berthemyi **484**, *528*
— — caerulatus 484, 497*, *528*
— — kaurensis **484**, *528*
— — poecilorhynchus **484**
— — subcaerulatus **484**, *528*
— canorus 465
— — canorus 464, **484**, *528*
— — taewanus **484**, *529*
— chinensis monachus **484**, *526*
— — nuchalis **484**, *526*
— chrysopterus s. erythrocephalus 465
— cineraceus 465 (als cineracea), **483**
— — cineraceus *527*
— — cinereiceps **483**, *527*
— — strenuus *527*
— — styani **483**, *527*
— cinereifrons *523*
— davidi 465, **483**
— — davidi *526*
— — experrectus *527*
— — funebris *526*
— delesserti **483**
— — delesserti 464, **482**, 483, *526*
— — gularis 464, **483**, *526*
— elliotii 465
— — prjevalskii **483**, *531*

Garrulax erythrocephalus 465
— — chrysopterus 465 (als Art), **484**, *531*
— — erythrocephalus **484**, *531*
— — erythrolaema 465 (als erythrolophus u. Art), **484**, *532*
— — kali *531*
— — melanostigma **484**, *532*
— — nigrimentum 466, **484** (z. T. als nigrimentus), *531*
— erythrolophus s. erythrocephalus
— formosus 847
— galbanus **484**
— — galbanus 466, *526*
— henrici **484**, *531*
— leucolophus 463, 464, **482**, 483, 736
— — belangeri *524*
— — diardi *524*
— — hardwickii *524*
— — leucolophus *524*
— — patkaicus 466, *524*
— lineatus 465, **484**
— — bilkevitschi **485**, *530*
— — gilgit *530*
— — grisescentior 484, *530*
— — imbricatus 484
— — lineatus 466, **484**, *530*
— — setafer 484, *530*
— lugubris 847
— lunulatus 465, **483**
— — lunulatus *527*
— maesi castanotis **483**, 484, *525*
— maximus **483**, *527*
— merulinus 465
— — merulinus **484**, *528*
— milleti 847
— milnei sharpei 464, 465, **484**, *532*
— mitratus 465, **483**
— — mitratus *528*
— — treacheri **483**, *528*
— moniliger 465, **483**, 484
— — fuscatus *524*
— — melli *525*
— — moniliger *524*
— — stuarti *524*
— ocellatus 464, **483**
— — ocellatus *527*
— palliatus 847
— pectoralis 465, **483**
— — melanotis 466, *525*
— — meridionalis *525*
— — pectoralis *525*
— — picticollis **482**, *525*
Garrulax pectoralis subfusus *525*
— perspicillatus 464, **483**, *523*
— ruficollis 464, 466, **483**, 484, *528*
— r. rufifrons *523*
— rufogularis 464, **483**
— — assamensis *527*
— — occidentalis *527*
— — rufogularis 466, *527*
— sannio 464, **483**, 484
— — albosuperciliaris 466, *529*
— — comis *529*
— — sannio *529*
— squamatus 465, 466, **484**, *530*
— strepitans 847
— striatus 464
— — cranbrooki **483**, *525*
— — sikkimensis 466, **483**, *525*
— — striatus 465, **483** (als striata), *525*
— subunicolor 465, *484*
— — aubunicolor *531*
— sukatschewi 847
— variegatus similis **484**, *526*
— — variegatus **484**, *526*
— vassali 847
— virgatus 465, **484**, *530*
— yersini 847
garrulus, Bombycilla 215, **322**, 323, *336**, 467
Garrulus glandarius 408, 409, 411
Gartengrasmücke (Sylvia borin) 258, 584
Gartenrotschwanz 359
gaumeri, Attila **130**, *136*
gayi, Chasiempis **760**, *801*
gazellae, Pitta **63**, *65*
geislerorum, Ptilorrhoa **469**, *501*, 834
Gelochelidon nilotica 135
genei, Drymophila 839
genestieri, Alcippe *536*
genibarbis, Myadestes 400*, *429*
genibarbis, Thryothorus *341*
Geobates poecilopterus 837
Geocichla *444*
Geokichla 365, 386, 393, 396, 399, 405, *442—445*
Geomalia heinrichi 846
georginana, Eopsaltria 734, **753**, *797*
Geositta 8, 9, 10, 14
— antarctica *19*
— crassirostris 837
— cunicularia *19*
— — cunicularia *19*
— — deserticolor *19*
— — fissirostris *19*
— excelsior 837

Geositta isabellina *19*
— maritima *19*
— peruviana 837
— poecilopterus 837
— punensis *19*
— rufipennis fasciata *19*
— saxicolina 837
— tenuirostris 837
gephyra, Cecropis *201*
gertrudis, Pseudhirundo *194*
Gervaisia **379**, *423*
Gerygone 545, 546, 647, 648, *733*
— albigularis *729*
— albofrontata **649**, *731*
— c. chloronota **648**, *730*
— chrysogaster 647
— — chrysogaster **648**, *730*
— cinerea 849
— conspicillata *730*
— f. flavolateralis **649**, *730*
— fusca broomei **649**, *731*
— — cantator **650**, 674*, *732*
— — culicivora **650**, *731*
— — levigaster 649
— — mastersi **649**, 650, *731*
— — sulphurea **649**, *731*
— igata 649
— — amalia **649**, *731*
— — igata **649**, 650, *731*
— — modesta **649**, *731*
— — mouki **649**, *730*, *731*
— — richmondi **649**, *731*
— magnirostris 647, 648
— — affinis **648**, *730*
— — cobana **648**, *729*
— — magnirostris **648**, 649, *730*
— — mimikae **648**, *730*
— — proxima **648**, *730*
— — ramuensis *730*
— — tenebrosa **648**, *729*
— mouki *731*
— olivacea 649
— — cinerascens **647**, *729*
— — olivacea **647**, 649, *729*
— palpebrosa 553, *731*
— — flavida **648**, *729*
— — johnstoni **648**, *729*
— — personata **648**, *729*, *731*
— — wahnesi **647**, *729*
— rubra 849
— ruficollis 849
gibraltariensis, Phoenicurus 362, 368, **380**, *425*
giffardi, Cossypha **378**, *422*
giffardi, Galerida **159**, *178*
gigantea, Grallaria 840
gigantea, Melampitta 847
gigantea, Rhipidura *804*
gigantodes, Turdus **410**, *458*
gigas, Elaenia 842
gigas, Turdus **410**, *458*
gilberti, Lioptilus 848
gilbertii, Pachycephala **773**, *818*
gilgandra, Pomatostomus *509*
gilgit, Garrulax *530*
gilletti, Mirafra **148**, 150, *167*
gilvigaster, Thamnophilus *47*
gilviventris, Xenicus 67, 68, *68*
gilvus, Mimus 348, *353*, *354*
giraudi, Eremophila *183*
Girlitz 67
glaber, Sublegatus 73, *117*
glabrirostris, Melanoptila 846
gladiator, Malaconotus 845
glandarius, Garrulus 408, 409, 411
Glanzstare 296, 409
glaucinus, Myiophoneus **396**, *441*
glaucura, Pachycephala 773, **776**, *819*
Glyphorynchus 9
— spirurus 10
— — cuneatus 15, *16*
— — pectoralis 825
— — pectoralis ⋚ sublestus 825
— — sublestus *16*, 825
— — subrufescens 825
godeffroyi, Monarcha 850
godlewskii, Anthus 211, 213, *226*, 844
godwini, Pomatorhinus 466, *508*
goeldii, Myrmeciza 840
goiavier, Pycnonotus 250, **254**, *270*, *271*, 579
Goldammer 249, 577
Goldhähnchen 545, 610*
golzi, Apalis 549, **627**, *709*
goltzii, Luscinia *417*
goodenovii, Petroica 735, **758**, 759, *800*
goodfellowi, Regulus 849
goodfellowi, Turdus *459*
goodsoni, Anthus **212**, *227*
gordoni, Cecropis *200*
gouldi, Malurus *719*
gouldi, Monarcha **766**, *810*
gouldii, Colluricincla **780**, *822*
goyderi, Amytornis **640**, *721*
gracilipes, Tyranniscus **86**, *119*
gracilirostris, Calamocichla 548, 559, 562*, 572, **573**, *665*
gracilirostris, Chloropeta 848

gracilirostris, Pycnonotus 845
gracilis, Franklinia **625**, *707*
gracilis, Heterophasia **492**, *539*
gracilis, Mimus *353*
gracilis, Piaya 11
gracilis, Prinia 548—551, 555, 605, **616**, 617, *701*, 736
gracilis, Pycnonotus 845 s. Nachtrag Band III
graeffii, Pachycephala **777**, *820*, *821*
Grallaria 33, 42, 43, **44**
— albigula 840
— alleni 840
— andicola 840
— bangsi 840
— berlepschi 840
— capitalis 840
— chthonia 840
— erythroleuca 840
— erythrotis 840
— excelsa 840
— fulviventris 840
— gigantea 840
— griseonucha 840
— g. guatimalensis *53*
— — ochraceiventris 827
— haplonota **44**
— — haplonota **44**, *53*
— hypoleuca840, — castanea **44**, *54*
— macularia 840
— — macularia **43**
— milleri 840
— nuchalis ruficeps **44**, *54*
— ochroleuca 840
— perspicillata lizanoi **44**, *54*
— przewalskii 840
— quitensis 840
— ruficapilla albiloris *54*
— — nigrolineata *54*
— — ruficapilla **44**, *54*
— rufocinerea 840
— rufula 840
— squamigera 840
— varia imperator **44**, *53*
Grallaricula 33, 42
— cucullata 34, **43**, *53*
— ferrugineipectus **43**
— — ferrugineipectus *53*
— flavirostris 840
— lineifrons 840
— loricata 840
— nana cumanensis **43**, *53*
— peruviana 840
Grallina 287
Grallina cyanoleuca 241, 320
Grallinidae 287
gramineus, Meglaurus 550, 579, **580**, *669*
Graminicola b. bengalensis 547—549, **615**, *700*
— — striata 547, 548, **615**, *700*
Grammatoptila 464, 465, 482, **483**, *525*
— austeni *525*
grammiceps, Cryptolopha *684*
grammiceps, Seicercus *686*
grammiceps, Stachyris 847
granadense, (is errore), Idioptilon **83**, *111*
granadensis, Myiozetetes 78, *99*
granadensis, Pyroderus **133**, *139*
granatina 59, **63**, *65*
Grandala 364
— coelicolor **383**, *426*
grandior, Thamnophilus *47*
grandis, Bradypterus 848
grandis, Motacilla **208**, *222*
grandis, Muscicapa (für Niltava) 369, 383, 395
grandis, Niltava 369, 383, 395, 734, 737, 747, *792*
grandis, Phoenicurus **382**, 400*, *426*
granti, Bradypterus **559**, *657*
granti, Pellorneum *501*
granti, Terpsiphone *814*
Grasmücken 249, **545**, 546, 553, 554, 562*, 578, 610*, 654*, 736
grata, Malia 848
grata, Sialia *427*
gratiosa, Ochthoeca **75**, *90*
Graucalus 232, 284
— westralensis *242*
graueri, Bradypterus 848
graueri, Coracina 844
graueri, Prinia 548, 549, **620**, *703*
graueri, Pseudocalyptomena 849
graueri, Turdus 401*, *449*
Graueria vittata 846
gravivox, Pomatorhinus *506*
grayi, Ammomanes 145, **153**, *171*
grayi, Anthus **218**, *230*
grayi, Chenorhamphus 849
grayi, Turdus 367, 403, 404, **411**, *460*
graysoni, Mimodes 846
gregalis, Eremomela 550, **631**, *713*
grenadensis, Troglodytes *346*
grimwoodi, Macronyx 844
grisea, Eremopterix **151**, 152, *170*
grisea, Formicivora 34, **38**, *49*, *50*
grisea, Myrmotherula 839

grisea, Serpophaga *114*
griseicapillus, Sittasomus 10, *16*
griseiceps, Apalis **626**, *708*
griseiceps, Myrmeciza 840
griseiceps, Oenanthe *438*
griseiceps, Pachycephala *819*
griseiceps, Piprites 843
griseiceps, Phyllomyias 842
griseiceps, Serpophaga 843
griseiceps, Zoothera *444*
griseicollis, Scytalopus *58*
griseigula, Camaroptera **629**, *711*
griseigularis, Cranioleuca *27*
griseigularis, Moupinia **480**, *517*
griseigularis, Muscicapa 734, **751**, *796*
griseipectus, Empidonax 841
griseipectus, Thryothorus *341*
griseisticta, Muscicapa 734, 735, 737, **750**, *795*
griseiventris, Synallaxis *26*
griseldis, Acrocephalus 548 (als Locustella), **571**, *664*
griseldis, Locustella s. Acrocephalus
griseocapillus, Oreotriccus 843
griseoceps, Microeca 849
griseoflava, Eremomela 547, 548, **630**, *712*
griseogularis, Eopsaltria 735, **753**, *797*
griseogularis, Pericrocotus **239**, *246*
griseolus, Phylloscopus 547, 553, **593**, *680*
griseomurina, Schizoeaca 837
griseonucha, Grallaria 840
griseopyga, Apalis **626**, 627, *708*
griseopyga, Pseudhirundo *194*, *195*
griseoviridis, Camaroptera *711*
grisescens, Leptasthenura *23*
grisescens, Mirafra *166*
grisescentior, Garrulax 484, *530*
griseus, Anthus **213**, *227*
griseus, Bradornis *785*
griseus, Campylorhynchus **330**, *334*, 651
griseus, Cistothorus *339*
griseus, Crateropus *521*
griseus (jetzt wrightii), Empidonax *106*
griseus, Sittasomus *16*
griseus, Thryothorus 846
grisola, Muscicapa *794*
grisola, Pachycephala 306 (als cinerea), 737, 773, **774**, 775, *818*
grosvenori, Cichlornis 848
Gryllivora capensis *438*
guadeloupensis, Salpinctes *335*
guajana, Eucichla **59**, 60, *64*
gualaquizae, Pogonotriccus 842
guarayanus, Thryothorus 846
guarixa, Troglodytes *346*
guatemalae, Sialia *427*
guatemalensis, Sclerurus *32*
guatimalensis, Grallaria *53*, 827
gubernator, Lanius 845
Gubernetes yetapa 841
guianensis, Elaenia 71, **85**, *116*
guianensis, Polioptila 848
guilianetti, Phylloscopus 553, **594**, *684*
guinea, Cisticola 547, **609**, *696*
Guiraca 14
gujanensis, Synallaxis 11, *25*
gularis, Campylorhynchus 846
gularis, Cinclus *326*
gularis, Criniger 261, *277*
gularis, Eopsaltria *797*
gularis, Euscarthmus *111*
gularis, Garrulax 464, **483**, *526*
gularis, Hellmayrea 15, *26*
gularis, Iole **262**, *278*
gularis, Macronous 467, **478**, 496*, *516*, 574
gularis, Mixornis *516*
gularis, Monticola 367
gularis, Myrmotherula **37**, *49*
gularis, Nicator **260**, *277*
gularis, Paradoxornis 464, 466, 495, **498**, *543*
gularis, Pycnonotus **251**, *266*
gularis, Rhinomyias 735, **747**, *793*
gularis, Rhipidura 737, *804*
gularis, Sylvia **585**, *672*
gularis, Synallaxis *26*
gularis, Tephrodornis **240**, *248*
gularis, Turdoides *519*
gularis, Yuhina 467, **493**, *540*
gulgula, Alauda **161**, *179—180*
gulmergi, Muscicapa 734, 737, **750**, *795*
gundlachii, Mimus 336*, **349**, *354*
gunningi, Sheppardia 846
gurneyi, Pitta **60**, *64*
gurneyi, Zoothera **397**, *443*
gustavi, Anthus 205, **216**, *228*
guttata, Alauda *179*
guttata, Certhilauda *169*
guttata, Cichladusa 362, **378**, *422*
guttata, Myrmotherula 839
guttata, Zoothera 363, 364, **397**, *443*
guttaticollis, Alcippe **489**, *536*
guttaticollis, Napothera *510*
guttaticollis, Paradoxornis 464—466, **495**, 498, *542*
guttatoides, Dendrornis *17*
guttatum, Todirostrum 842

guttatum, Toxostoma 846
guttatus, Catharus 363, **404**, *448*
guttatus, Crocias *538*
guttatus, Enicurus 384, **385**, *428*
guttatus, Hypoedaleus 34, **35**, *45*
guttatus, Ixonotus **256**, *274*
guttatus, Laniarius s. mossambicus, 292
guttatus, Psilorhamphus 841
guttatus, Xiphorhynchus 10, *17*, 837
guttula, Monarcha 737, *810*
guttulata, Syndactyla 838
guttulatus, Dysithamnus *48*
gutturigera, Premnornis 838
gutturalis, Anthus 844
gutturalis, Corapipo 843
gutturalis, Hirundo 191, *198*
gutturalis, Irania **380**, *424*
gutturalis, Myrmotherula 839
gutturalis, Oreoica 735, 754*, **772**, *817*
gutturalis, Oreoscopus 546, **645**, *725*
gutturalis, Pachycephala *819*
gutturalis, Pelicinius *313*
gutturalis, Pseudoseisura 838
gutturalis, Saxicola 846
gutturata, Cranioleuca 838
gutturosus, Manacus **124**, *128*
guzurata, Orthotomus 553, **596**, *687*
Gyalophylax hellmayri 8, 15, *26*
gymnocephala (als gymnocephalus), Pityriasis **306**, *319*
gymnocephalus, Picathartes **498**, *544*
Gymnocichla nudiceps 840
Gymnoderus foetidus 844
gymnogenys, Turdoides 847
gymnophthalmus, Turdus *460*
Gymnopithys leucaspis olivascens **43**, *53*
— lunulata 840
— rufigula 840
— salvini 840
gymnops, Rhegmatorhina 840
Gymnorhina 287, 306

Haarvögel **249**
habessinica, Tchagra 293, *309*
Habrura 69, 70
— pectoralis **84**
— — pectoralis *113*
— superciliaris 842
Hadrostomus atricapillis 137
haematocephala, Cisticola 550, **605**, 606, *694*
Haematoderus militaris 844
haematonota, Myrmotherula 839
haemorrhous, Molpastes 252, *267*
haesitata, Cisticola, sub juncidis
hafizi, Luscinia **374**, *417*
hainana, Cyornis 849
hainanus, Pycnonotus *266*
hainanus, Tephrodornis **241**, *248*
halimodendri, Sylvia **583**, *671*
hallae, Acrocephalus **570**, *663*
hallae, Pyconotus 845
halli, Pomatostomus 847
hallinani, Upucerthia *20*
halmaturina, Colluricincla **781**, *823*
halmaturinae, Hylacola **641**, *723*
halophila, Oenanthe **391**, *437*
hamatus, Dryoscopus **291**, *308*
hamertoni, Alaemon 831, 832
hamiltoni, Acanthiza *726*
hamlini, Clytorhynchus 850
hammondii, Empidonax 70, **79**, *105*
Hapalocercus 70, **84**, *113*
haplochrous, Turdus 847
Haplocichla 404, **410**, 411, *457*, *461*
haplonota, Elachura *512*
haplonota, Grallaria **44**, *53*
Hapolorhynchus 546, 649, *731*
hararensis, Anthus **213**, 214, 217 (als sordidus), *227*
hardwickei, Chloropsis **283**, *286*
hardwickii, Garrulax *524*
haringtoni, Acrocephalus 549, **566**, 568, *662*
haringtoni, Anthus *228*
haringtoni, Pomatorhinus 466, *505*
haringtoni, Saxicola 363, 367, **389**, *434*
haringtoniae, Alcippe *537*
harmonica, Colluricincla 734, 735, 754*, 778, 780, **781**, 782, *822*, *823*
Harpolestes 292
Harporhynchus *356*
harterti, Alauda *178*
harterti, Arses **767**, *811*
harterti, Dendrobiastes 849
harterti, Galerida *177*
harterti, Lullula *178*
harterti, Machaerirhynchus **757**, *800*
harterti, Myiozetetes 73, *99*
harterti, Ochetorhynchus 837
harterti, Phylloscopus *684*
harterti, Schizoeaca 837
harterti, Upucerthia 837
hartlaubii, Campephaga *245*
hartlaubii, Erythropygia **370**, *414*
hartlaubii, Turdoides *523*
hasselti, Muscicapula **744**, *789*
hattamensis, Pachycephalopsis 849

Haubenlerche 155, 158, 162
Haushuhn 8
Hausrotschwanz **380**
Hausspatz 213
Haussperling 213, 256, 587
hauxwelli, Myrmotherula **37**, *49*
hauxwelli, Turdus 847
hebetior, Monarcha 735, 737, 766, **767**, *811*
hebridensis, Turdus *456*
hebridium, Prunella *361*
hedleyi, Acanthiza **646**, *727*
Hedymela atricapilla *787*
Hedymeles 296
Heidelerche 121, 158
heinei, Calandrella 156, **157**, *174*
heinei, Zoothera **399**, *445*
heineken, Sylvia **585**, *672*
heinrichi, Cossypha 846
heinrichi, Geomalia 846
helenae, Hypothymis 850
Heleodytes 328, **329**, 330, *334*, *335*
— variegatus **329**, 330
helianthea, Culicicapa 850
Heliobletus contaminatus 838
Heliochera rubrocristata 843
— rufaxilla 843
Heliolais 618, 624, *702*
helleri, Schizoeaca 837
helleri, Turdus 847
Hellmayrea gularis cinereiventris 15, *26*
hellmayri, Anthus **217**, *230*
hellmayri, Asthenes 15
hellmayri, Campylorhamphus *18*
hellmayri, Cranioleuca 838
hellmayri, Gyalophylax 8, 15, *26*
hellmayri, Mecocerculus 842
hellmayri, Thamnophilus **37**, *49*
Hemicerops *200*
Hemichelidon 750, 751, *795*
hemileucus, Myrmochanes 840
hemimelaenas=hemimelaena, Myrm.
hemimelaena, Myrmeciza **41**, *52*
Hemipteryx immaculata *700*
— mystica *699*
Hemipus 238, 240, 287
— hirundinaceus **240**, *247*
— obscurus 240, *247*
— picatus capitalis **239**
— — intermedius *247*
— — picatus **240**, *247*
Hemitarsus 249, **251**, *265*
Hemitesia neumanni 848
Hemitriccus diops 842
Hemitriccus flammulatus 842
— obsoletus 843
Hemiura *345*
— brunneicollis **333**
hemixantha, Microeca 849
Hemixus **263**, *279*
hendersoni, Oenanthe *438*
Henicorhina 328, *333*
— leucophrys 329
— — collina *347*
— — leucophrys *347*
— — venezuelensis *347*
— leucoptera 846
— leucosticta 329
— — tropaea **333**, *347*
Henicornis 11
henrici, Colluricincla **781**, *823*
henrici, Dendrobiastes 849
henrici, Garrulax **484**, *531*
henrietta, Malurus 674*, *719*
henshawi, Chamaea 467, 496*, *518*
herberti, Alauda **161**, *180*
herberti, Prinia 548, 550 (als harterti), **621**, *704*
herberti, Seicercus 848
herberti, Stachyris 847
Herbivocula schwarzi 548, 552, 588, **590**, *677*, 835
herero, Namibornis 833, 834
herioti, Cyornis 849
hermonensis, Calandrella **156**
Herpornis 465, 494, *541*
Herspilochmus axillaris 839
— dorsimaculatus 839
— longirostris 839
— pectoralis 839
— pileatus 839
— roraimae 839
— rufimarginatus 839
— stictocephalus 839
— sticturus 839
hesperia, Progne *193*
hesperius, Orthotomus **597**, *688*
Hesperocichla 397, *443*
Heteranax mundus 850
heterocerca, Teleonema 843
Heterocercus aurantiivertex 843
— flavivertex 843
— linteatus 843
— luteocephalus 843
heteroleuca, Corapipo 830
Heteromirafra ruddi archeri **150**, *168*, 832
— — ruddi **150**, *168*
Heteromyias albispecularis 734

Heteromyias albispecularis armiti **761**, *802*
— — cinereifrons **761**, 762, *802*
Heteropelma virescens *129*
Heterophasia 465
— a. annectens **491**, *539*
— auricularis 848
— capistrata **465**, *491*
— — capistrata **491**, 497*, *539*
— — nigriceps **491**, *539*
— gracilis **492**, *539*
— melanoleuca 465, **492**
— — melanoleuca **492**, *539*
— picaoides **492**
— — cana *539*
— — picaoides 464, *539*
— pulchella 465, **492**, *539*
heterophrys, Cisticola **603**, *692*
Heteroxenicus **369**, *412*
heterura, Asthenes 838
heterura, Monarcha *810*
heterurus, Xenops *32*
heudei, Paradoxornis 464, 465, **498**, *544*
heuglini, Cossypha **377**, *420*
heuglini, Turdoides *520*
hibernans, Saxicola *431*
hibernicus, Cinclus *326*
hiemalis, Troglodytes 329, **333**, *343*
hildebrandi, Hypsipetes **263**, *279*
hilgerti, Tchagra **293**, *310*
hilli, Pachycephala **776**, *820*
hillii, Mimus 336*, **349**, *354*
himalayana, Prunella **359**, *360*
himalayensis, Regulus 548, **635**, 637, *716*
hindei, Turdoides *523*
hindii, Cistocola 549, **614**, *700*
Hippolais 564, 551, 552, 558, 564, **574**, 577, 595, 643, 647, 753
— c. caligata 551, 575, **576**, *668*
— — rama 551, 562*, 575, **576**, *668*
— cita *668*
— icterina 282, 551, 552, 575—577, 579
— — icterina **575**, *667*
— languida 550, 562*, **575**, *667*
— olivetorum 551, **575**, *667*
— pallida 575, 576
— — elaeica 553, 575, **576**, 577, *668*
— — opaca 550, 575, **576**, *667*
— — pallida 550, 575, **576**, 577, *668*
— — reiseri 575, **576**, *667*
— polyglotta 551, 552, 562*, **575**, *667*
hirtensis, Troglodytes *345*
hirundinaceus, Hemipus **240**, *247*
Hirundinea 71, 79, 81
— b. (jetzt ferruginea) bellicosa *108*
— — pallidior *108*
Hirundinidae 84, 86, **184**, 844
Hirundiniden 3, 75
Hirundo **184**, 190, 200, 493
— abyssinica unitatis (s. Cecropis) 184
— aethiopica 191
— — aethiopica *199*
— — fulvipectus *199*
— a. albigularis **189**, *199*
— a. angolensis *198*
— — arcticincta *198*
— atrocaerulea *199*
— cucullata (s. Cecropis) 184, 187
— dimidiata 184
— — marwitzi *200*
— leucosoma **189**, 200, 225*
— lucida 184—186, **189**
— — lucida *198*, 224*
— — rothschildi *198*
— megaensis 844
— nigrita **189**, *199*
— nigrorufa 844
— rustica 71, 153, 185—187, **188**, 189, 191, 238, 239, 282, 292, 362, 370, 371, 378, 393, 464, 475, 478, 479, 492, 493, 584, 585, 587, 632, 633, 766, 773—775
— — erythrogaster **189**, *198*
— — gutturalis 191, *198*
— — mandschurica *198*
— — rustica *197*
— — savignii **188**, *197*
— — transitiva **189**, *197*
— — transfuga 189
— — tytleri *197*
— senegalensis monteiri s. Cecropis, 187
— smithii 184, **189**
— — filifera **189**, *199*
— — smithii **189**, *199*
— tahitica 185, 186, **189**
— — abbotti *198*
— — albigularis **189**, *199*
— — ambiens *198*
— — domicola 186, *198*
— — frontalis *198*
— — javanica **189**, 191, *198*
— — neoxena *199*
— — parsonsi *199*
— — subfusca *199*
— — tahitica *199*
hispaniae, Turdus **407**, *452*

hispanica, Oenanthe 366, 368, 387, 390, **391**, *436*, 743
hodgsoni, Anthus 205, **215**, *228*
hodgsoni, Dendrobiastes 734, 735, **741**, *787*
hodgsoni, Motacilla *221*
hodgsoni, Muscicapella 849
hodgsoni, Phoenicurus 362, 368, **380**, 381, *425*
hodgsoni, Tickellia 550, **596**, *687*
hodgsoni, Turdus *457*
hodgsonii, Prinia 546—548, 550, 615, **625**, *707*
Hodgsonius 14, 363, 367
— phaenicuroides 348 (phoenicuroides), **382**
— — phaenicuroides *426*
hoevelli, Cyornis 849
hoffmanni, Formicarius **42**, 43, *52*, 826, 827
hoffmannsi, Dendrocolaptes 837
hoffmannsi, Rhegmatorhina 840
hoffmannsi, Thamnomanes **37**, *48*
hokrae, Acrocephalus 547, 549, **566**, 567, 568, *662*
holdereri, Melanocorypha **155**, *172*
holerythra, Rhytipterna 844
holerythrus, Pitohui 782
hollidayi, Batis **764**, *807*
holochlora, Chloropipo 843
holochlorus, Erythrocercus 850
holomelaena, Psalidoprocne **190**, *204*
holopolia, Coracina 844
holostictus, Thripadectes *31*
homeyeri, Lanius *317*
homeyeri, Pachycephala 773, **774**, *818*
Homochlamys 555, 557, *654*, *655*
homochroa, Dendrocincla 837
homochroa, Oenanthe **390**, *436*
homochrous, Platypsaris **132**, *138*
Honigfresser 650
hora, Mirafra s. hova, M.
Horeites 546, **555**, 556—558, 598, *654—656*, 773
— diphone viridis *654*
— fortipes 260
— montana *655*
Horizillas 473
horizopterus, Aegithina **282**, *285*
Horizopus 71, **79**, *104*
Horizorhinus 287, 463, 465
— dohrni **494**, *541*
hornensis, Cistothorus **330**, 336*, *338*
hornensis, Troglodytes *347*
Horornis 546, 654, 655
horsfieldi, Zoothera *445*
horsfieldii, Mirafra **147**, *164*, *165*
horsfieldii, Myiophoneus 367, *441*
horsfieldii, Pomatorhinus *506*
hortensis, Sylvia 548, 549, **581**, 582, 584, *671*, 760
hortulana, Emberiza 288, 322, 487
hortulorum, Turdus 366, 399, **405**, 410, *451*
hosii, Calyptomena 837
hottentottus, Dicrurus 320
Houbara 291
housei, Amytornis 849
hova, Mirafra 145, **147**, 149, *165*, 224*
howei, Sericornis *725*
hoyti, Eremophila *182*
huambo, Cisticola 547, 549, **608**, *696*
hudsoni, Asthenes 8, *28*
hudsoni, Phaeotriccus 841
Hühner 746
hueti, Alcippe *538*
humayuni, Pycnonotus *267*
Humblotia flavirostris 849
humei, Aegithina *285*
humei, Phylloscopus 547, 591, **593**, *681*
humei, Sphenocichla *512*
humeralis, Cossypha 377, *421*
humeralis, Lanius 289, **305**, *318*
humeralis, Terenura 839
humicola, Asthenes *28*
humii, Hypsipetes **263**, *280*
humii, Pycnonotus *267*
humilis, Asthenes 838
humilis, Campylorhynchus **329**, *334*
humilis, Cisticola 549, **603**, *692*
humilis, Sericornis 551, **644**, *725*
hungarica, Calandrella 832
hunteri, Cisticola 549, 550, **602**, *691*
huttoni, Prunella 359, *361*
huttoni, Turdoides 466, *519*
hutzi, Pycnonotus *271*
hyacinthina, Cyornis 849
Hydrocichla 383, *427*
Hydrophasianus 13, 778
— indicus 376
Hydrornis *65*
Hylacola 545, 551, 641, 644
— c. cauta **641**, *723*
— — halmaturina **641**, *723*
— — whitlocki **641**, *723*
— pyrrhopygia belcheri **641**, *723*
— — pyrrhopygia **641**, *723*
Hylactes *57*
Hylexetastes perrotii 837

Hylexetastes stresemanni 837
Hylia prasina 546, 553, **634**, *716*
Hylie 545
Hyliidae 634
Hyliinae 545
Hyliota 633
— australis inornata 548, 550, **633**, *715*
— flavigaster 553
— — barbozae 548, **633**, *715*
— violacea 848
hylobius, Philydor 838
Hylochelidon 190, *202*
Hylocichla 14, 365, **402**, 404, *448*
— aliciae *447*
— m. minima *447*
— mustelina 363, **404**, *449*
Hylocitrea bonensis 850
Hylocryptus erythrocephalus 838
— rectirostris 838
Hyloctistes subulatus 838
Hylonax 72, **79**
— validus 97*, *103*
Hylopezus berlepschi 840
— fulviventris 840
— macularius 840
— ochroleucus 840
Hylophylax naevia 840
— n. naevioides 826, 827
— poecilonota vidua **43**, *53*
— punctulata 840
Hylorchilus sumichrasti 846
Hyloterpe 774, *818*
— cinerea 774, *818*
Hymenops 70, **75**
— perspicillata andina *92*
— — perspicillata *92*
Hypergerus atriceps 550, **628**, *710*
hyperleucum, Chrysomma s. hypoleucum, Ch.
hypermetra, Mirafra **148**, 149, 150, *165*
hypernephela, Cercomela *430*
hyperythra, Brachypteryx 846
hyperythra, Cecropis *201*
hyperythra, Dendrobiastes 734, 735, 737, **741**, 742, *787*
hyperythra, Dumetia **477**, 478, *515*
hyperythra, Ficedula *789*
hyperythra, Myrmeciza 840
hyperythra, Pachycephala 736, 773, **774**, 775, *818*
hyperythra, Rhipidura 849
hyperythrus, Cuculus 375, 400*
hyperythrus, Tarsiger 846
hyperythrus, Thryothorus **331**, *341*
hyperythrus, Turdoides *520*
Hyphantornis 296
hypochloris, Phyllastrephus 845
hypochondriaca, Thripophaga 838
hypochondriacus, Siptornopsis 838
Hypocnemis 33
— cantator 34
— — cantator **40**, *51*
— hypoxantha 840
Hypocnemoides maculicauda 840
— melanopogon 840
Hypocoliinae **322**
Hypocolius 287, **322**
— ampelinus **324**, 574, 581
Hypoedaleus 33
— guttatus 34, **35**
— — guttatus **35**, *45*
hypogrammica, Stachyris 847
hypoleuca, Coracina 233, *243*
hypoleuca, Ficedula 480, 734, 736, 737, **742**, *787*
hypoleuca, Grallaria **44**, *54*, 840
hypoleuca, Poecilodryas 849
hypoleuca, Serpophaga 842
hypoleuca, Upucerthia 19
hypoleucos, Pomatorhinus 464, **473**, *505*
hypoleucum, Chrysomma **479** (als hyperleucum), *517*
hypoleucus, Melanotis **348**, 353
hypoleucus, Turdoides *523*
hypopyrrha, Laniocera 844
hypopyrrhus, Malaconotus 289, **297**, *314*
Hypositta coralliirostris 846
hypospodia, Synallaxis 838
hypostictus, Campylorhynchus *335*
Hypothymus 478
— azurea 478, 735
— — azurea 737, **770**, *813*
— — ceylonensis 737, **769**, *813*
— — javana **770**, *813*
— — oberholseri **770**, *813*
— — prophata **770**, *813*
— — styani 737, **770**, *813*
— — sykesi 754*, **769**, *813*
— — tytleri **770**, *813*
— coelestis 850
— helenae 850
— occipitalis **770**, *813*
— puella 735
— — puella **770**, *813*

hypoxantha, Chelidorynx 737, **762**, *803*
hypoxantha, Hypocnemis 840
hypoxantha, Neodrepanis 841
hypoxantha, Pachycephala 850
hypoxantha, Prinia 550, **617**, *701*
hypoxanthus, Pycnonotus **255**, *274*
Hypselosaurus 482
Hypsipetes 249
— affinis chloris **262**, *278*
— a. amaurotis *279*
— — magnirostris *279*
— — ogawae *279*
— — squamiceps **263**, 264, *279*
— — stejnegeri *279*
— borbonicus olivaceus **263**, *279*
— charlottae 845
— crassirostris 845
— criniger 261, 845
— everetti 249
— — everetti **262**, *278*
— flavala canipennis **263**, *279*
— — flavala **263**, *279*
— — hildebrandi **263**, *279*
— indicus ictericus 254, 255, 261, **262**, *278*, 283
— — indicus **262**, *178*
— mcclellandii 352
— — mcclellandii **262**, 263, *278*
— — ventralis **262**, *278*
— madagascariensis 234, 249, 251, 262—264, 352
— — concolor *280*
— — ganeesa 263, *280*
— — humii 263, *280*
— — leucocephalus *280*
— — leucothorax *280*
— — madagascariensis **263**, *279*
— — nigerrimus *280*
— — nigrescens *280*
— — perniger *281*
— — psaroides 250, **263**, *280*
— — rostratus **263**, *280*
— malaccensis **263**, *279*
— nicobariensis 845
— ourovang *279*
— palawanensis 845
— philippensis *278*
— philippinus mindorensis **262**, *278*
— — philippinus 250, **262**, *278*
— propinquus 845
— siquijorensis 845
— thompsoni **264**, *281*
— v. virescens **263**, *279*
Hypsipetes viridescens cacharensis **262**, 272*, *278*
— — viridescens **262**, *278*
hyrcanus, Erithacus **373**, *416*

Ianthia **375**, 376, *419*
Ianthocincla 362, 464, 465, 480, 482, **483**, *523*, *526*, *527*, 530, *531*
iberiae, Ficedula **742**, *787*
iberiae, Motacilla *219*
Icoturus 373, *416*
Icteria 74, 574
ictericus, Hypsipetes 254, 255, 261, **262**, *278*, 283
Icteridae 332
icterina, Hippolais 282, 551, 552, **575**, 576, 577, 579, *667*
icterinus, Phyllastrephus 250, **259**, *276*
icterocephala, Chloropsis *285*
icterophrys, Satrapa 75, **76**, *93*
icterophrys, Sisopygis 75, **76**
icterops, Sylvia 552, **586**, *673*
icteropygialis, Eremomela 547, 548, 553, **630**, 631, *712*, *713*, 835, 836
Icterus 78, 485
Ictinaetus malayensis 491
Idioptilon 69, 71, *111*
— aenigma 842
— granadense **83**
— — granadense *111*
— inornatum 842
— margaritaceiventer **83**
— — margaritaceiventer *111*
— mirandae 842
— nidipendulum paulistum *111*
— orbitatum 71, **83**, 84, *111*
— p. plumbeiceps *111*
— — viridiceps *111*
— rufigulare 842
— spodiops 842
— s. striaticolle (als striaticollis) *111*
— zosterops 842
Iduna 546, *667*, *668*
Ifrita 463
— k. kowaldi 834
igata, Gerygone **649**, 650, *730*, *731*
ignea, Terpsiphone 771
igneus, Pericrocotus **238**, *246*
ignicapillus, Regulus 69, 547, 548, 553, 634, **636**, 637, *717*
ignifera, Pipra *127*
ignobilis, Thripadectes *31*
ignobilis, Turdus 367, **407**, *459*

ignotincta, Minla 467, **488**, *535*
ignotum, Pellorneum 190, 352, **470**, *503*
iheringi, Formicivora 839
iheringi, Myrmotherula 839
ijimae, Phylloscopus 546, **594**, 683
ijimae, Riparia **195**, *196*
iliacus, Cistothorus *338*
iliacus, Turdus 367, **408**, *456*
Ilicura militaris 843
Illadopsis 378, *422*, 472
illex, Terpsiphone *816*
illigeri, Todirostrum *110*
imberbe, Camptostoma *118*
imberbis, Pomatorhinus *506*
imbricata, Zoothera **398**, *444*
imbricatum, Trochalopteron 484, *530*
imbricatus, Garrulax 484
imcomptus, Turdus *460*
imerinus, Pseudocossyphus **349**. *439*
immaculata, Hemipteyx *700*
immaculata, Myrmeciza 840
immaculata, Prunella *361*
immaculatus, Enicurus **384**, *428*
immunda, Rhytipterna 844
immutabilis, Prinia 549, 550, **619**, *703*
impavida, Muscicapa 751, *796*
impediens, Monarcha **766**, *768*, *809*
imperator, Grallaria **44**, *53*
implicata, Pachycephala 850
importunus, Pycnonotus 255, **256**, *271*, *274*
inca, Empidonomus 77
incana, Drymocichla 848
incana, Incana 848
Incana incana 848
incei, Terpsiphone *816*
inceleber, Phyllastrephus *276*
incerta, Amalocichla 368, **399**, *445*, 468
incertus, Eupetes 402, *446*, 469
incertus, Pitohui 850
incertus, Thamnophilus **36**, *47*
incomta, Phaeomyias *118*
inconspicua, Alauda **161**, *179*
indica, Riparia *196*
indica, Saxicola 366, 368, 387, **388**, *431*
indicator, Baeopogon 845
indicus, Copsychus **379**, *423*
indicus, Dendronanthus **206**, *219*
indicus, Enicurus **385**, *428*
indicus, Hydrophasianus 376
indicus, Hypsipetes 254, 255, 261, **262**, *278*, 283
indicus, Phylloscopus *680*
indicus, Tarsiger 362, **376**, *419*
indigenus, Troglodytes *344*
indigo, Eumyias 383 (als Muscicapa), 734, 735, **748**, 764, *793*
indigo, Muscicapa (für Eumyias) 383
indigoticus, Scytalopus *58*, 125
inerme, Ornithion 843
inermis, Regulus 548, 634, **635**, *717*
Inezia 70
— inornata 842
— subflava caudata 73, **84**, *114*
— — subflava **84**, *114*
— tenuirostris 842
infelix, Monarcha 850
infulata, Muscicapa **749**, *793*
infuscata, Muscicapa 849
infuscatus, Automolus **15**, 838
infuscatus, Bradornis 735, **740**, *785*, *786*, 833
inglesi, Prinia **624**, *706*
innexa, Dendrobiastes **742**, *787*
innotata, Aegithina **283**, *285*
innotata, Zoothera *442*
inopinata, Alauda **161**, *179*
inornata, Acanthiza 546, **645**, *726*
inornata, Conopias 841
inornata, Hyliota 548, 550, **633**, *715*
inornata, Inezia 842
inornata, Pachycephala 754*, **773**, *818*, *819*
inornata, Prinia 547, 549, 598, 617, **620**, 621, 623, 624, *704*
inornata, Sylvia **589**, *676*
inornatum, Idioptilon 842
inornatus, Myiophobus 841
inornatus, Myiozetetes 841
inornatus, Phacellodomus *29*
inornatus, Phylloscopus 547, 553, 591, **593**, *681*
inornatus, Pycnonotus *268*
inquieta, Scotocerca 547, 550, **615**, *701*
inquieta, Seisura **757**, *799*
inquietus, Troglodytes 329, *345*
inquisitor, Erator 844
inquisitor, Tityra 844
insignis, Clytomyias 849
insignis, Saxicola **387**, *431*
insignis, Thamnophilus 839
insulae, Pycnonotus *271*
insularis, Chloropsis *286*
insularis, Eremophila **163**, *182*
insularis, Myiophoneus *441*
insularis, Platyrynchus 73, *108*
insularis, Prinia **620**, *704*
insularis, Pycnonotus **255**, *274*
insulicola, Myiarchus *103*
intensa, Cossypha *420*

intercedens, Cossypha **376**, *420*
interior, Manacus *128*
interioris, Pseudocossyphus **394**, *439*
intermedia, Agriornis *88*
intermedia, Alauda *179*
intermedia, Alcippe *536*
intermedia, Chamaea *518*
intermedia, Pipreola 843
intermedia, Rhipidura *806*
intermedia, Timalia 496*, *517*
intermedius, Cymbilaimus 826
intermedius, Myiodynastes *98*
intermedius, Pachyramphus *137*
intermedius, Pomatostomus 496*, *509*
intermedius, Pycnonotus 250, 253, *267*
intermedius, Seicercus *686*
intermedius, Thamnophilus *46*
intermedius, Troglodytes *345*
intermedius, Turdus *453*
interpositus, Copsychus *423*
interpositus, Malaconotus *314*
interpres, Zoothera **396**, *442*
interscapularis, Megalurus 550, 551, **579**, *669*
intextus, Xiphirhynchus *510*
intricata, Cettia **557**, *656*
invictus, Lanius *317*
inzonata, Stigmatura *113*
Iodopleura 134
— fusca 97*, **130**, *136*
— isabellae 843
— pipra 843
iolaema, Cossypha **377**, *421*
Iole 249, **262**, 263, *278*, *279*
— g. gularis **262**, *278*
Ioras **282**
iphis, Pomarea 840
irakensis, Prinia 549, **616**, *701*
Irania 364
— gutturalis **380**, *424*
iredalei, Acanthiza 546, **645**, 646, *727*
iredalei, Pericrocotus 238, *246*
Irena 282, **284**
— cyanogaster 845
— puella **283**
— — puella *286*
irena, Eucichla **60**, *64*
Irenen **282**
Irenidae **282**, 845
Iridoprogne *192*
iris, Pipra **122**, 127
iris, Pitta **61**, *64*
irupero, Xolmis 70, 71, **74**, *88*
irwini, Camaroptera 550, **630**, *712*
isabellae, Cossypha **376**, *420*
isabellae, Iodopleura 843
isabellina, Ammomanes **153**, *171*
isabellina, Cisticola 549, 602, **609**, *697*
isabellina, Galerida **159**, *176*
isabellina, Geositta *19*
isabellina, Oenanthe 363, 368, 373, **390**, *435*
isabellina, Sylvietta 548, 632, **633**, *715*
isabellinus, Calamanthus **641**, *722*
isabellinus, Lanius **300**, *315*
isidorei, Garritornis 847
isidorei, Pipra 843
islandicus, Troglodytes *345*
isura, Rhipidura 737, *804*
ituriensis, Batis 850
Iuxulus **493** (errore), s. Ixulus
iwanowa, Galerida *177*
Ixocincla 263, *279*, *280*
Ixonotus 249
— guttatus **256**
— — guttatus *274*
Ixoreus 397, 409, *443*
Ixos 249, **263**, *278*, *279*
Ixulus 191, 492, 493
— flavicollis *540*
— occipitalis **493** (als Iuxulus), *540*, *541*

Jabouilleia 463
— danjoui 847
jacksoni, Apalis 549, **627**, *709*
jacksoni, Parisoma 548, **634**, *716*
jacksoni, Sylvietta 547, **632**, *715*
jacksoni, Telophorus *312*
jacquinoti, Pachycephala 777, *820*
jala, Philepitta 67
jamaicensis, Tolmarchus 96*, *100*
jamaicensis, Turdus **411**, *460*
jamaicensis, Tyrannus (als Tolmarchus) 96*, *100*
jambu, Pycnonotus *270*
jamesi, Cisticola 549, **604**, *693*
jamesi, Tchagra **293**, *310*, 833
japonensis, Regulus 553, **635**, *716*
japonica, Alauda **161**, *179*
japonica, Bombycilla **323**, 846
japonica, Cecropis *201*
jardineii, Turdoides 464, 466, **481**, 482, *522*
javana, Hypothymis **770**, *813*
javana, Pachycephala **775**, *819*
javana, Pitta 61, *65*
javanica, Hirundo **189**, 191, *198*
javanica, Mirafra **146**, 147, 149, *164*, *165*,
javanica, Rhipidura 754*, *804*

javanicus, Eurylaimus **4**, *6*
javanicus, Macronous **478**, *516*
javanus, Copsychus **379**, *424*
javensis, Copsychus *423*
javensis, Coracina **232**, *242*
jaxartica, Sylvia **583**, *671*
jefferyi, Chlamydochaera 844
jelskii, Upucerthia 837
jerdoni, Anthus 205, **213**, *227*
jerdoni, Chloropsis **283**, *286*
jerdoni, Cryptolopha *686*
jerdoni, Cyornis **746**, *791*
jerdoni, Garrulax *529*
jerdoni, Oreicola 363, *433*
jerdoni, Prunella *360*
jerdoni, Saxicola *434*
jerdoni, Sylvia **582**, *671*
jerdoni, Timalia *517*
jerdoni, Trochalopteron *529*
jobiensis, Manucodia 782
jocosus, Campylorhynchus 846
jocosus, Pycnonotus 252, *266*
johnstoni, Gerygone **648**, *729*
johnstoni, Pogonocichla *415*
johnstoni, Seicercus **594**, *684*
johnstoniae, Tarsiger **376**, *419*
jomo, Babax **482**, 496*, *523*
jonesi, Pellorneum *501*
josephinae, Microcochlearius 842
josephinae, Synallaxis **12**, *25*
jucunda, Pipreola 843
julianae, Monarcha 850
juncidis, Cisticola 546—549, 551, 553, 597, 599, 600, 608, 610*, **612**, 613, 614, 625, 629, *697*, *698*
juninensis, Muscisaxicola **74**, *89*

kabylorum, Troglodytes *344*
Kahlkopfwürger 287
kalahari, Cisticola 547, **614**, *699*
kalahari, Tchagra *309*
kalamantan, Eurylaimus **4**, *6*
kali, Garrulax *531*
Kalochelidon euchrysea 844
kandavensis, Pachycephala 773, **777**, 778, *820*
kangrae, Alcippe *535*
kangrae, Phylloscopus 547, **593**, *681*
kapitensis, Cisticola 547, **608**, *695*
karamojae, Apalis 845
karasensis, Cisticola 546, 549, 553, **604**, *693*
karenni, Alcippe *537*
Karrucincla 387, *430*
karu, Lalage **235** (für leucomela), *245*
kasai, Cisticola 550, **614**, *700*
kashmeriensis, Cinclus *326*
kashmirensis, Bradypterus 547, **559**, 560, *658*
kashmirensis, Phylloscopus 553, *683*
Kasuar 481
katonae, Cisticola 547, 550, 598, **609**, *697*
kaupi, Arses **767**, *811*
kaurensis, Garrulax **484**, *528*
kavirondensis, Bradornis 736, **739**, *785*
keasti, Mirafra **147**, *165*
Kelaartia 249, **254**, 262, *270*
kelleyi, Macronous 847
kempi, Eopsaltria s. Microeca griseoceps
kennicotti, Phylloscopus **593**, *682*
Kenopia 463
— striata 847
keri, Sericornis 849
Kernbeißer 249
kessleri, Turdus **408**, *455*
khamensis, Eremophila *181*
khasiana, Actinodura **488**, *534*
khasiana, Prinia 547, 549, **622**, *705*
kiborti, Alauda *179*
kikuyuensis, Pycnonotus *274*
kimayensis, Tchagra **293**, *310*
kingi, Amaurodryas **759**, *801*
kingi, Oenanthe **390**, *435*
kinnisii, Turdus **407**, *453*
kirbyi, Prinia 549, **618**, 623, *702*
kirhocephalus, Pitohui 850
kirki (richtig tincta), Camaroptera 550
kirkii, Turdoides 466, **481**, 482, *522*
Kittacincla **379**, 380
— macroura *423*
kivuensis, Terpsiphone 737, *814*
klagesi, Myrmotherula 839
Klappergrasmücke (Sylvia curruca) 583
Kleiber 187, 475
kleinschmidti, Anthus *229*
kleinschmidti, Galerida *175*
Kleinschnäpper 733, 754*
klossi, Pachycephala 735, 737, 773, **774**, 775, *818*
Knipolegus 70, **75**
— anthracinus *92*
— a. aterrimus *91*
— cabanisi *92*
— comatus *91*
— cyanirostris *92*
— lophotes **75**, *91*
— nigerrimus 841

Knipolegus orenocensis 841
— poecilurus 841
kobosensis, Cercomela 368, **387**, *431*
kochi, Pitta 841
koenigi, Lanius **303**, *317*
koenigi, Sylvia *672*
koenigi, Troglodytes **333**, *344*
Königswürger 62
kösteri, Psalidoprocne 186, **190**, *204*
Kohlmeise 770
Kolibris 84, 86
Kolkrabe 142
kollari, Poecilurus 838
komadori, Luscinia 363, 366, **373**, *416*
koslowi, Babax 847
koslowi, Prunella *361*
Kotinga 96*, 125
kowaldi, Ifrita 834
Krähen 379
Kragentrappen 291
kretschmeri, Macrosphenus 849
kriegi, Taraba *45*
Krimnochelidon *196*
kubaryi, Rhipidura *806*
Kuckuck (Cuculus canorus) 571
Kuckucke 4, 11, 12, 14, 18, 294, 400*, *445*
kuehni, Pitta **63**, *65*
kumaiensis, Leiothrix *533*
kupeensis, Telophorus 845
Kurzfußdrosseln **249**

lachrymosus, Xiphorhynchus 837
lacrymiger, Lepidocolaptes *18*
lactea, Polioptila 848
lacuum, Anthus **210**, 211
laemosticta, Myrmeciza **41**, *52*
laeta, Cercomacra **40**, *50*
laetissima, Chlorocichla 845
laetus, Seicercus 546, 548, 594, **595**, *685*
laevigaster, Pseudogerygone *731*
laevigaster, Sericornis 551 (als levigaster), **644**, *724*
lafresnayanus, Xiphorhynchus *18*
lafresnayei, Aegithina (als lafresnayi) **283**, *285*
lagdeni, Malaconotus **297**, *313*
lagopoda, Delichon *203*
lahtora, Lanius 241, 301, **303**, *318*
laingi, Cistothorus *339*
lais, Cisticola 546, 549, 550, 599, 603, **604**, *693*
Lalage 163, 235, *244*, 288
Lalage atrovirens 845
— aurea 845 zu
— karu, jetzt zu leucomela *245*
— — falsa **235**, *245*
— leucomela *244*
— — falsa **235** (als karu falsa), *245*
— — leucomela **235**, *244*
— — polygrammica **235**, *245*
— leucomelaena *244*
— l. leucopyga **236**, *245*
— maculosa **236**, 845
— — maculosa *245*
— melanoleuca 844
— nigra 239
— — chilensis **235**, *244*
— — leucopygialis **235**, *244*
— — nigra 231, **235**, *244*
— pacifica 236, *245*
— sharpei 845
— sueurii tricolor **235**, 236, *244*
— terat *244*
lamberti, Malurus 547, **638**, *720*
lamellipennis, Xipholena **130**, *136*
Lamprolia 545
— victoriae 550
— — victoriae **651**, *732*
lanceolata, Chiroxiphia **123**, *128*, 830
lanceolata, Locustella 550, 553, 560, **564**, *661*
lanceolata, Rhinocrypta *57*
lanceolatus, Babax **482**, *523*
langbianis, Crocias 848
languida, Hippolais 550, 562*, **575**, *667*
Laniarius 249, 287, 288, 753
— atrococcineus 289, **294**, *312*
— atroflavus **295**, *312*
— bakbakiri *313*
— barbarus **294**, *312*
— — erythrogaster **294**, *312*
— ferrugineus **260**
— — aethiopicus 833
— — ferrugineus 292, 293, **294**, *311*
— — guttatus (für mossambicus) 292
— — limpopoensis *311*
— — major **294**, *311*
— — mossambicus 289 (als Lanius), 292 (als guttatus), **294**, *311*
— — natalensis *311*
— — pondoensis *311*
— — sublacteus **294**, *311*
— — transvaalensis *311*
— f. fülleborni **294**, *312*
— funebris 288

Laniarius funebris degener **295**, *312*
— — funebris **295**, *312*
— leucorhynchus 289, **295**, *312*
— lugubris 295, *312*
— lühderi 288, 289, **293**, 294
— — lühderi **310**
— mufumbiri 845
— poliochlamys 293
— r. ruficeps 833
— — rufinuchalis **293**, *310*
— rufiventris *311*
Laniellus leucogrammicus **491**, *538*
Laniidae 78, 249, 264, 282, 283, **287**, 306, 486, 491, 635, 733
Laniiden 287, 288
Laniinae **287**
Laniisoma elegans 843
Laniocera hypopyrrha 844
— rufescens 844
lanioides, Lipaugus 134, 844
lanioides, Pachycephala 773, 778, *821*
Laniotürdus 287, 288, 733
— torquatus **291**, *307*
Lanius 163, 238, 287, **288**, 291, 295, 301, 302, 304, 306, 464, 650, 759, 760, 762, 772, 773, 780
— bogdanowi **300**, *315*
— bucephalus **298**, *314*
— cabanisi **304**, *318*
— caudatus 304, *318*
— collaris **304**, 760, 764, 766
— — collaris *319*
— — humeralis 289, **305**, *318*
— — marwitzi **305**, *319*
— — smithii **304**, *318*
— — subcoronatus 289, **305**, *319*
— collurio 78, 249, 264, 288, 289, 291, 297, 298, **299**, 300, 301, 303—305, 381, 584, 591, 753, 755—757, 760, 773—776
— — bogdanowi **300**, *315*
— — collurio 289, **300**, 315
— — isabellinus **300**, *315*
— — phoenicuroides **300**, *315*
— — raddei **300**, *315*
— — speculigerus *315*
— collurioides **300**, *315*
— cristatus **298**
— — confusus **298**, *314*
— — cristatus **298**, *315*
— — lucionensis 289, **298**, *315*
— — superciliosus **298**, *314*
— dorsalis 845, d. antinorii 304, *318*
— excubitor 153, 154, 209, 240, 241, 282, 284, 288, 289, 293, 294, 296—304, **302**, 398, 471, 761, 762, 776, 777, 780
— — algeriensis 293, **303**, *317*, *318*
— — assimilis **302**, *317*
— — aucheri 209, **303**, 318
— — borealis 291, **302**, *317*
— — dodsoni **303**, *318*
— — elegans **303**, *318*
— — excubitor 289, **302**, 303, *317*
— — funereus **302**, *317*
— — homeyeri *317*
— — invictus *317*
— — koenigi **303**, *317*
— — lahtora 241, 301, **303**, *318*
— — leucopterus **302**, *317*
— — leucopygos **303**, *318*
— — meridionalis 302, **303**, *317*
— — mollis **302**, *317*
— — pallidirostris **303**, *318*
— — przewalskii **302**, *317*
— — sibiricus **302**, *317*
— excubitoroides **303**, *318*
— gubernator 845
— ludovicianus 288, **301**, 302, 304, 386
— — anthonyi **301**, *317*
— — excubitorides **301**, *316*
— — gambeli **301**, *316*
— — ludovicianus **301**, *316*
— — migrans *316*
— — nelsoni *317*
— mackinnoni 289, **301**, *316*
— magnirostris 314
— minor 288—290, 292, 296, **301**, 302, 766
— — minor *316*
— newtoni 845
— nubicus 299, 303, 305, *319*, 774, 776
— raddei **300**, *315*
— schach bentet **300**, *315*
— — caniceps **300**, 301, *316*
— — erythronotus 300, **301**, *316*, 492
— schach fuscatus **300**, *315*
— — longicaudatus **300**, *316*
— — nasutus 289, **300**, *315*
— — nigriceps **300**, *316*
— — nipalensis 301, *316*
— — schach **300**, 301, *315*, *316*
— — tephronotus 300, **301**, *316*
— — tricolor 289, **300**, *316*
— senator 289, 298, 589
— — badius **305**, *319*
— — flückigeri **305**, *319*
— — niloticus **305**, *319*

Lanius senator senator **305**, *319*
— — weigoldi *319*
— somalicus **304**, *318*
— souzae burigi **298**, *314*
— — souzae **298**, *314*
— sphenocercus 302, **303**, 304
— — sphenocercus *318*
— tigrinus **298**, *314*
— validirostris 845
— vittatus **300**
— — vittatus *315*
lansbergei, Pericrocotus 845
lantzi, Nesillas 551, **577**, *668*
Lappenpittas **67**
lapponicus, Calcarius 216
Laridae 381
Larus 135
larvata, Coracina **232**, 233, *242*
Larvivora 362, 374, 475, *418*, *419*
— brunnea 366
— cyane 366
— sibilans 366
latebricola, Scytalopus 841
lateralis, Cisticola 547, **601**, *690*
Laterallus 74
lathami, Sericornis *724*
Laticilla 546, 624, *707*
latirostre, Todirostrum 842
latirostris, Blacicus, heute Contopus 96*, *105*
latirostris, Muscicapa 734, 735, 737, 743, **750**, *795*
latirostris, Myiagra *798*
latirostris, Platypsaris *138*
latirostris, Pycnonotus 250, **256**, *274*
latirostris, Sayornis *91*
latouchei, Pycnonotus *268*
latrunculus, Prinia 547, **624**, *707*
Laubsänger 591
Laufflöter 463
lauterbachi, Arses **767**, *811*
lavendulae, Cisticola *699*
lawesi, Parotia 782
lawrencei, Empidonax **73**, *106*
lawrenceii, Myiarchus *103*
lawrencii, Pseudocolaptes 826
lawrencii, Turdus 847
lawsoni, Sigelus **739**, *784*
layardi, Clytorhynchus **768**, *812*
layardi, Parisoma 548, 553, **633**, 634, *716**
layardi, Pycnonotus 250, **254**, *269*
layardi, Turdus **407**, *454*
leachii, Mackenziaena 839
leanyeri, Cisticola 549 u. **613** (als leanjeri), *698*
leautungensis, Galerida *177*, *224**
lecontei, Toxostoma 348, **351**, *357*
Legatus 40, 69, 70, **72**, 122
— albicollis **78**, *98*
— leucophaius 40, 69, 72, 78, 474 (leucophaeus)
— — leucophaius 73, *98*
leggei, Anthus 205, **214**
leggei, Copsychus *423*
leggii, Petroica *800*
Leierschwänze 140, 142
Leioptila **491**, 492, *539*
— c. capistrata *539*
— — pallida *539*
leiopus, Alauda *179*
Leiothrix 465, 488, 489
— argentauris **485**
— — argentauris 466, *532*
— — aureigularis 497*, *532*
— — vernayi *532*
— lutea **485**
— — calipyga 466 (errore calopyga), *533*
— — kumaiensis *533*
— — lutea *533*
— — luteola *533*
lembeyei, Polioptila *653*
lendu, Muscicapa 849
Leonardina 463
— woodi 847
lepida, Burnesia 616
lepida, Eminia 547, 550, 552, **628**, *710*
lepida, Phainopepla 323, 336*
lepida, Prinia 548—550, **616**, 617, *701*
lepida, Tachycineta *192*
Lepidocolaptes 8
— affinis lacrymiger *18*
— — neglectus 825
— albolineatus 837
— a. angustirostris *18*
— — dabbeneni *17*
— f. fuscus *18*
— leucogaster 837
— souleyetii littoralis *17*
— — souleyetii **11**, *17*
— squamatus falcinellus *18*
lepidopleura, Napothera **474**, *510*
Leptasthenura 9, 10
— ae. aegithaloides *23*
— — berlepschi *23*
— — grisescens *23*

Leptasthenura andicola 837
— fuliginiceps 837
— pileata 837
— platensis platensis *24*
— setaria 10, 15, *24*
— striata 837
— striolata 837
— xenothorax 837
— yanacensis 837
Leptopoecile 545, 634, 637, *718*
— sophiae obscura 547, **637**, *718*
— — sophiae 548, 553, 611*, **636**, *718*
Leptopogon 70, 72, **87**
— a. amaurocephalus *119*
— — peruvianus 73
— — pileatus 829
— rufipectus 843
— superciliaris pariae 73
— — venezuelensis *119*
— taczanowskii 843
Leptopterus chabert **321**
— — schistocercus **321**
— madagascarinus **321**
— viridis annae **320**
leptorhyncha, Calamocichla 548, **572**, *665*
Leptotriccus sylviolus 842
Lerchen **144**, 149, 150, 152, 154, 157, 158—160, 200, 205, 206, 208—210, 212, 213, 215, 217, 255, 290, 379, 471, 581
leschenaulti, Enicurus 364, **384**, 385, *428*
lessoni, Mayrornis 734, **768**, *811*
Lessonia 71, **74**
— rufa oreas *90*
— — rufa *90*
leucaspis, Gymnopithys **43**, *53*
leucauchen, Turdus *461*
leucocephala, Arundinicola 73, **75**, *92*
leucocephala, Motacilla 206, *219*
leucocephalus, Chaimarrornis 382, **393**, *439*
leucocephalus, Cinclus 846
leucocephalus, Hypsipetes *280*
leucocyana, Luscinia *418*
leucogaster, Cinclus 325, *326*
leucogaster, Falcunculus **772**, *817*
leucogaster, Lepidocolaptes 837
leucogaster, Pomatorhinus *507*
leucogaster, Psophodes *500*
leucogaster, Terpsiphone 737, *815*
leucogaster, Thamnophilus *47*
leucogastra, Polioptila *653*
leucogastra, Sylvia **587**, *673*
leucogastra, Uropsila 846
leucogenys, Molpastes 252
leucogenys, Myadestes *429*
leucogenys, Pycnonotus 250, **252**, 253, **267**, 268
leucogenys, Turdus *457*
leucogrammica, Ptilocichla 847
leucogrammicus, Laniellus **491**, *538*
leucogrammicus, Pycnonotus 845
leucolaema, Eremophila *182*
leucolophus, Garrulax 463, **464**, 466, **482**, 483, *524*
leucomela, Lalage **235**, *244*, *245*
leucomela, Oenanthe *438*
leucomelaena, Lalage *244*
leucomelaena, Sylvia 848
leucomelanura, Digenea *789*
leucomelanura, Muscicapa 744
leucomelas, Turdus 367, *459*
leuconota, Pyriglena **40**, *51*
leuconotus, Malurus *719*
leucopareia, Eremopterix **152**, *170*
leucophaea, Calandrella 156, **157**, *174*
leucophaea, Microeca 239, **752**, 754*, *797*
leucophaeus, Mimus *353*
leucophaius, Legatus 40, 69, 72, 73, **78**, *98*, 474 (als leucophaeus)
leucophoea, Microeca 239
leucophrus, Cichlocolaptes *31*
leucophrys, Anthus **212**, *226*, *227*
leucophrys, Brachypteryx **369**, *412*, 740, 745
leucophrys, Erythropygia 364, 368, 369, **370**, *413*
leucophrys, Henicorhina 329, *347*
leucophrys, Mecocerculus **85**, *114*, 842
leucophrys, Myrmoborus 839
leucophrys, Ochthoeca *114*, 841
leucophrys, Rhipidura 737, *803*
leucophrys, Sylvietta 547, **631**, *714*
leucophthalma, Myrmotherula 839
leucophthalmus, Automolus 10, *31*
leucopleura, Thescelocichla 249, **258**, *275*
leucopogon, Prinia 547, 550, 552, **621**, *705*
leucops, Anthipes 737, **743**, *789*
leucops, Platycichla 847
leucops, Tregellasia 734, 735, 737, **755**, *798*
leucopsis, Aphelocephala **646**, *728*
leucopsis, Motacilla *221*
leucopsis, Sylvietta 549, **632**, *714*
leucoptera, Erythropygia **369**, *413*
leucoptera, Henicorhina 846
leucoptera, Melanocorypha 145, **155**, *172*
leucoptera, Pyriglena 34, **40**, *51*
leucoptera, Saxicoloides *439*
leucopterus, Lanius **302**, *317*

e ucopterus, Malurus *719*
leucopterus, Mimus *353*
leucopterus, Phoenicurus *425, 426*
leucopus Furnarius 9, 10, *22*
leucopyga, Coracina **844**
leucopyga, Lalage **236**, *245*
leucopyga, Oenanthe 366, **392**, *438*
leucopyga, Tachycineta *192*
leucopygialis, Lalage **235**, *244*
leucopygialis, Platysteira 808
leucopygius, Turdoides *522, 523*
leucopygos, Lanius **303**, *318*
leucorhoa, Oenanthe, 368, **390**, *435*
leucorhynchus, Laniarius 289, **295**, *312*
leucorhynchus, Pitohui **782**, *823*
leucorrhoa, Corapipo 830
leucorrhoa, Tachycineta *192*
leucoryphus, Platyrinchus 842
leucosoma, Hirundo **189**, *200, 225**
leucospodia, Elaenia 70, 71, **86**, *117*
leucospodia, Phaeomyias (als Elaenia)
leucosternum, Cheramoeca *194*
leucosticta, Erythropygia 846
leucosticta, Henicorhina 329, **333**, *347*
leucosticta, Ptilorrhoa 465, 466, **468**, *501*
leucostigma, Percnostola 840
leucostigma, Rhagologus 850
leucothorax, Hypsipetes *280*
leucothorax, Rhipidura 737, *805*
leucotis, Entomodestes 846
leucotis, Eremopterix **151**, *169*
leucotis, Monarcha 734, *810*
leucotis, Pycnonotus 250, *267*
leucotis, Stachyris **477**, *514*
leucotis, Thryothorus 329, **332**, *343*
leucura, Agriornis *88*
leucura, Erator 844
leucura, Oenanthe 288, 366, 387, 391, **392**, 403, *438*
leucura, Poecilodryas **761**, *802*
leucura, Saxicola **388**, *432*
leucura, Tityra 844
leucurum, Cinclidium **382**, 383, *426, 747*
levigaster, Gerygone 649
leytensis, Micromacronus 847
lhamarum, Alauda **161**, *179*
lherminieri, Cichlherminia 400*, **402**, *446*
libanotica, Oenanthe *436*
libonyanus, Turdus *450*
Lichenops 70, **75**, 92
lichenya, Anthus 211, *223*
lichtensteini, Philydor 838
lictor, Pitangus 71, 73, 77, **78**, *100*
liga, Muscicapa 745, *790*
lilloi, Asthenes 825
lilloi, Thripophaga 825
Limicola falcinellus 284
Limnoctites rectirostris 838
Limnornis 8—12, 14, 15, 838
— curvirostris **12**, 22
limosa, Limosa 234
Limosa 773, 778
— limosa 234
limpopoensis, Laniarius *311*
linearis, Chiroxiphia 843
lineata, Acanthiza **645**, 646, *726*
lineata, Conopophaga *55*, 752
lineata, Coracina **233**, *242*
lineatum, Trochalopteron 530
lineatus, Cymbilaimus 826
lineatus, Garrulax 465, 466, **484**, 485, *530*
lineifrons, Grallaricula 840
lineiventris, Anthus **218**, *230*
lineocapilla, Cisticola 547, 550, 599, 610*, **613**, *699*
linteatus, Heterocercus 843
lintoni, Myiophobus 841
Liocichla 465, **485**
— phoenicea 487, 491
— — bakeri **485**, *532*
— — phoenicea **485**, *532*
— — ripponi **485**, 497*, *532*
— (steerii) steerii 485, *532*
Lioparus 488, *535, 536*
Lioptila 491, *539*
Lioptilus 465
— chapini 848
— gilberti 848
— nigricapillus **491**, 538
— rufocinctus 848
Lioscelis thoracicus 840
Lipaugus 125, 134
— cryptolophus 844
— fuscocinereus 844
— lanioides 134, 844
— streptophorus 844
— subalaris 844
— unirufus castaneotinctus **131**, *136*
— vociferans 844
litsipsirupa, Turdus 321, 364, 366, 367, **405**, 410, *450, 451*
littoralis, Anthus 205, *229*
littoralis, Camaroptera *711*
littoralis, Lepidocolaptes *17*
littoralis, Ochthornis 841

littoralis, Tchagra *310*
livida, Agriornis **74**, *88*
lividus, Mimus *354*
livingstonei, Erythrocercus 734, **765**, *808*
livingstonii, Oenanthe **392**, *439*
lizanoi, Grallaria **44**, *54*
loaensis, Habrura *113*
loaensis, Phleocryptes *23*
loanda, Cisticola 550, 553, 609, **612**, *697*
lobata, Campephaga 845
lobito, Cisticola 547, **614**, *699*
lochmia, Pachycephala 775
Lochmias 8—10, 14
— nematura **13**
— — nematura *32*
Locustella 251, 559, **560**, 561, 563, 578—581
— certhiola 560, *660*
— — certhiola 548, 551, **563**, *660*
— — minor *660*
— — sparsimstriata 562*, **563**, *660*
— fasciolata 547, **561**, *659*
— fluviatilis 152, 209, 548, 550, 552, 561, **563**, 564, 577, 579, *660*, 766
— lanceolata 550, 553, 560, **564**, *661*
— luscinioides 547, 552
— — fusca **563**, *659*
— — luscinioides **561**, 563, *659*
— naevia 560, **564**, 587
— — naevia 550, 552, **564**, *660*
— — straminea 550, **564**, *660*
— o. ochotensis 547, 552, **563**, *660*
— — pleskei 548, **563**, *660*
locustelloides, Chaetocercus *668*
lönnbergi, Alauda *179*
lomitensis, Thryothorus *342*
longicauda, Coracina **234**, *243*
longicauda, Deconychura 825
longicauda, Elminia 734, **769**, *812*
longicauda, Motacilla *222*
longicauda, Myrmotherula 839
longicauda, Orthotomus 550, **596**, *688*
longicauda, Rhipidura 754*, *804*
longicauda, Toxostoma *356*
longicaudatus, Lanius **300**, *316*
longicaudatus, Mimus **349**, *354*
longicaudatus, Nesillas **577**, *668*
longicaudatus, Spelaeornis *512*
longipennis, Calandrella **156**, *172*
longipennis, Myrmotherula 839
longipennis, Pitta **61**, *65*
longipes, Miro **760**, *801*
longipes, Myrmeciza 34, **41**, *51*
longipes, Xenicus **67**, *67*, 68
longirostre, Toxostoma **351**, *356*
longirostris, Acrocephalus *664*
longirostris, Dasyornis **640**, *722*
longirostris, Eremophila *181*
longirostris, Furnarius *22*
longirostris, Herpsilochmus 839
longirostris, Nasica 837
longirostris, Sericornis **644**, *724*
longirostris, Thryothorus **332**, *343*
longirostris, Turdoides 466, *519*
longstaffi, Trichastoma **471**, *504*
longus, Pycnonotus 250
lopezi, Camaroptera 546, 553, **630**, *712*
Lophobasileus 545, 634, 637
— elegans 547, **637**, *718*
lophotes, Knipolegus **75**, *91*
lophotes, Percnostola 840
lophotes, Pseudoseisura *30*
Lophotriccus 69, 70
— eulophotes 842
— pileatus 72, 73, **83**
— — pileatus *111*
— squamicristatus **83**, *111*
— subcristatus **83**, *111*
— vitiosus 842
lorealis, Arses **767**, *811*
lorentzi, Pachycephala 850
lorenzi, Phyllastrephus 845
lorenzii, Phylloscopus **592**, *679*
loriae, Ptilorrhoa 466, **468**, *501*
loricata, Grallaricula 840
loricata, Monarcha *810*
loricatus, Myrmoderus **41**, 42, *52*
louisiadensis, Rhipidura *806*
lovensis, Ashbyia 547, **651**, *732*
lowei, Alethe 846
luapula, Cisticola 551, 599, **606**, *694*
lubomirskii, Pipreola 843
lucida, Hirundo 184—186, **189**, *198*, 224*
lucida, Monarcha *810*
lucidus, Chalcites *720*, *728*, *729*, 773
lucionensis, Lanius 289, **298**, *315*
luctuosus, Sakesphorus 839
ludlowi, Phylloscopus *682*
ludoviciae, Turdus **405**, 407, *450*
ludoviciana, Piranga 288
ludovicianus, Lanius 288, **301**, 302, 304, *316*, *317*, 386
ludovicianus, Thryothorus *342*
lühderi, Laniarius 288, 289, **293**, 294, *310*
lufira, Cisticola 550, **601**, *690*
lugens, Motacilla 205, *221*

lugens, Muscicapa *793*
lugens, Oenanthe **391**, *437*
lugens, Parisoma 548, **634**, *716*
lugubris, Cisticola 546, 547, 551, 599, **605**, *694*
lugubris, Contopus 841
lugubris, Garrulax 847
lugubris, Laniarius 295, *312*
lugubris, Melaenornis 654*, **738**, *784*
lugubris, Melampitta 847
lugubris, Motacilla *221*
lugubris, Myrmoborus 840
lugubris, Phylloscopus *682*
lugubris, Surniculus *515*
lugubris, Volvocivora 234, *244*
Lullula **144**, 152, 158, 160, 563
— arborea 121, 145, 153, 158, 159, **160**, 161, 162, 329, 393, 469
— — arborea 145—148, 152, 153, 158, 159, **160**, 161, 162, *178*
— — harterti *178*
— — pallida *178*
Lummen 381
lunata, Alauda 832
lunatus, Serilophus **4**, **5**, *6*
lunifrons Petrochelidon 190, *202*
lunulata, Gymnopithys 43, 840
lunulata, Zoothera 399, 400*, *445*
lunulatus, Garrulax 465 (als lunulata), **483**, *527*
lurio, Cisticola **602**, *691*
luscinia, Acrocephalus 548 (als Locustella), 549, 562*, 566, **571**, 572, *664*
luscinia, Locustella s. Acrocephalus
luscinia, Luscinia 362, 363, 366, 368, **374**, 400*, *417*, 642
luscinia, Ochetorhynchus **11**, 15, *20*
luscinia, Upucerthia 15
Luscinia 362, 366, 373
— akahige 363, 366, **373**
— — akahige *416*
— — tanensis *416*
— brunnea 366
— — brunnea **375**, *418*
— — wickhami 375, 418
— calliope beicki **374**, *417*
— — calliope **374**, *417*
— — camtschatkensis *417*
— cyane 362, 366, **375**
— — bochaiensis 400*, *419*
— — cyane *419*
— komadori 363, 366, 373
— — komadori **373**, *416*
Luscinia luscinia 362, 363, 366, 368, **374**, 400*, *417*, 642
— megarhynchos 362, 363, 366, 374, 376, 378, 740, 759
— — africana **374**, 417
— — goltzii *417*
— — hafizi **374**, *417*
— — luscinioides **374**, *417*
— — megarhynchos 368, **374**, *417*
— obscura 846
— pectardens *418*
— pectoralis 368
— — ballioni *418*, 833, 834
— — confusa *418*
— — pectoralis **375**, *418*
— — tschebaiewi *418*
— ruficeps 846
— sibilans 362, 363, 366, **374**, *416*
— svecica 366, 369, 374, 376, 739, 748, 751
— — abbotti **375**, *418*
— — coerulecula *417*
— — cyanecula 368, **375**, 380, *418*, 743
— — leucocyana *418*
— — namnetum 368, **375**, *418*
— — pallidogularis **375**, *418*
— — robusta **375**, *418*
— — svecica 363, 368, **374**, 375, *417*
luscinioides, Locustella 547, 552, **561**, 563, *659*
luscinioides, Luscinia **374**, *417*
Lusciniola 548, 578
— melanopogon 548, 565, 588
— — melanopogon **564**, *661*
— — mimica **564**, *661*
lutea, Leiothrix 466, **485**, *533*
lutea, Motacilla *219*
luteiventris, Myiodynastes *98*
luteiventris, Tyrannopsis 841
luteocephalus, Heterocercus 843
luteola, Leiothrix *533*
luteola, Poliomyias *788*
luteolus (als luteola), Ploceus 296
luteolus, Pycnonotus **254**, *271*
luteoventris, Bradypterus 550, **560**, *658*
luteoventris, Tribura *658*
lutescens, Anthus **217**, 225*, *230*
luzoniensis, Copsychus **379**, *424*
lyalli, Traversia 67, 841
lygrus, Turdus 407, **411**, *460*, *461*
lypura, Cercomacra 834
Lyrurus 475

macconelli, Pipromorpha *120*
macei, Coracina **231**, 233, *242*

macgillivrayi, Malurus *720*
macgrigoriae, Niltava 737, 743, **747**, *792*
Machaerirhynchus flaviventer 734, 737
— — flaviventer **757**, *799*
— — secundus **757**, *799*
— nigripectus 734, 737
— — harterti **757**, 800
Machaeropterus 121
— pyrocephalus 843
— r. regulus **123**, *127*
— — striolatus **123**, *128*
Machetornis 70, 72, **76**, 77
— r. rixosus (als rixosa) *93*
Mackenziaena 33
— leachii 839
— severa **35**, *45*, 839
mackenzianus, Seicercus **594**, *685*
mackinnoni, Lanius 289, **301**, *316*
mackloti, Pitta 59, **63**, *65*, 96*
macloviana, Muscisaxicola *89*, 96*
macphersiana, Pachycephala **773**, *817*
macphersoni, Apalis 549, **627**, *709*
macrocephala, Petroica 734, **759**, *800*
macrocercus, Eupetes 847
macrodactyla, Napothera 465, 466, **474**, *510*
macrolopha, Percnostola 840
Macronous 464, 465
— flavicollis 477
— — flavicollis **478**, *516*
— gularis 478
— — bornensis **478**, *516*
— — chersonesophilus **478**, 496*, *516*
— — connectens 478, *516*
— — gularis **478**, *516*
— — javanicus **478**, *516*
— — minor **478**, *516*
— — montanus **478**, *516*, 574
— — pileata (wohl für Alcippe pileata) *516*
— — rubicapillus 467 (rubicapilla), **478**, *516*
— — sulphureus *516*
— — woodi **478**, *516*, 574
— kelleyi 847
— ptilosus *517*
— — reclusus **479**, *517*
— striaticeps 478
— — mindanensis 467, **478**, *516*
macronyx, Motacilla *220*
Macronyx 205, **209**
— ameliae **209**, *223*
— — wintoni 205
— aurantiigula **209**, *223*
— capensis **209**, 214
— — capensis *222*
Macronyx capensis colletti *222*
— — stabilior *222*
— croceus **209**, *222*
— flavicollis **209**, *223*
— füllebornii 205, **209**
— — füllebornii *223*
— grimwoodi 844
— sharpei **209**, *223*, 225*
macropus, Scytalopus 841
macrorhyncha, Saxicola 846
macrorhyncha, Zoothera **399**, *445*
macrorhynchos, Cymbirhynchus **4**, *6*
macrorhynchus, Pinarolestes *811*
Macrosphenus concolor 848
— flavicans 848
— kretschmeri 849
— pulitzeri 848
macroura, Kittacincla *423*
macroura, Thripophaga 838
macroura, Vidua 600
macrourus, Copsychus **379**, *423*
macrurus, Amytis *721*
macrurus, Megalurus 550, 552, **579**, *669*
macularia, Acanthiza *726*
macularia, Grallaria **43**, 840
macularius, Hylopezus 840
maculata, Cotinga 843
maculata, Galerida **159**, *176*
maculata, Stachyris **477**, *514*
maculata, Terenura **39**, *50*, 839
maculatum Todirostrum 73, **82**, 83, *110*
maculatus Anthus 215, 228
maculatus Enicurus 383, 384, **385**, *428*
maculatus, Myiodynastes 73, **97***, *98*
maculatus, Sericornis **644**, *725*
maculicauda, Asthenes 838
maculicauda, Hypocnemoides 840
maculicollis, Orthotomus *688*
maculipectus, Rhipidura 849
maculipectus, Thryothorus 328, **331**, *341*
maculipennis, Phylloscopus 848
maculirostris, Muscisaxicola **74**, *89*
maculirostris, Turdus *460*
maculosa, Lalage **236**, *245*, 845
maculosa, Prinia 548, 550, 553, **617**, 620, *701*
madagascariensis, Calicalius **320**
madagascariensis, Cisticola *698*
madagascariensis, Hypsipetes 234, 249—251, 262, **263**, 264, *279*, *280*, 352
madagascriensis, Oxylabes 476, **494**, *541*
madagascariensis, Phedina **187**, *196*
madagascariensis, Phyllastrephus **260**, *276*, 641

madagascarinus, Leptopterus **321**
madaraspatensis, Motacilla **208**, *222*
madaraszi, Colluricincla 735, **779**, *822*
madeirensis, Anthus **213**, *227*
madeirensis, Regulus 547 (als maderensis), 634, **636**, 637, *717*
maesi, Garrulax **483**, 484, *525*
magellanicus, Scytalopus 56, *58*
magellanicus, Troglodytes *347*
magellanicus, Turdus **407**, *458*
magister, Myiarchus *101*
magna, Arachnothera 733, 777
magna, Chthonicola *723*
magna, Galerida 152, *175*, *177*, 224*
magnirostre, Malacopteron **473**, *505*
magnirostris, Calendula *178*
magnirostris, Cyornis **745**, *790*
magnirostris, Eopsaltria **753**, *797*
magnirostris, Eribates 841
magnirostris, Galerida **159**, *178*
magnirostris, Gerygone 647, **648**, 649, *729*, *730*
magnirostris, Hypsipetes *279*
magnirostris, Lanius *314*
magnirostris, Myiarchus 841
magnirostris, Ophrydornis 473
magnirostris, Phylloscopus 546, **594**, *682*
magnirostris, Sericornis 644, **645**, *725*
magnirostris, Turdinus 473
magnum, Malacopteron 847
magnus, Acanthornis 547, **645**, *725*
major, Alcippe *536*
major, Brachypteryx **368**, 369, *412*
major, Bradypterus 550, **560**, *658*
major, Cettia 541, 555, **557**, *655*
major, Chloropeta 550, **574**, *666*
major, Cisticola 549, **614**, *699*
major, Laniarius **294**, *311*
major, Pachyramphus 844
major, Parus 188, 476, 597, 607, 633, 760, 770
major, Pycnonotus **251**, *265*
major, Pyrocephalus *93*
mazor, Schiffornis 843
major, Taraba 33, 34, **35**, *45*
major, Xiphocolaptes 9, 10, *16*
major, Zoothera 365, **398**, *445*
malabarica, Galerida *178*
malabaricus, Copsychus 368, **379**, 380, *423*, *424*
malabaricus, Pericrocotus 238, *245*
malabaricus, Turdoides *520*
malaccense, Trichastoma **471**, *504*, 642
malaccensis, Cymborhynchus **4**, *6*
malaccensis, Hypsipetes **263**, *279*
malachurus, Stipiturus 547, 638, **639**, *720*, *721*
Malacocincla 470—473
— sepiaria abbotti *504*
Malaconotinae **287**
Malaconotus 287, **288**, *310*
— alius 845
— blanchoti 773
— — blanchoti **297**, *313*
— — extremus *314*
— — hypopyrrhus 289, **297**, *314*
— — interpositus *314*
— cruentus 293, **297**
— — cruentus *313*
— — gabonensis 295, **297**, *313*
— gladiator 845
— lagdeni centralis **297**, *313*
— poliocephalus *313*
— poliochlamys *313*
Malacopteron affine 847
— albogulare 464 (als Trichastoma), **473**
— — albogulare *505*
— cinereum cinereum (errore auch cinerum) **473**, *505*
— — rufifrons **473**, *505*
— m. magnirostre **473**, *505*
— magnum 847
— palawense 847
malacoptilus Rimator **474**, *510*
malaitae, Rhipidura 850
malaya, Cisticola 547, 598, 599, **613**, *698*
malayensis, Anthus **212**, *226*
malayensis, Ictinaetus 491
malcolmi, Turdoides *519*
Malcorus 618
malensis, Apalis **627**, *709*
Malia 463
— grata 848
mallee, Smicrornis **647**, *729*
mallee, Stipiturus 547, **638**, *720*
mallopercus, Copsychus *424*
mallorcae, Turdus *452*
malorensis, Prinia *702*
malura, Drymophila **39**, *50*
Malurinae 545, 546, 558, **637**
maluroides, Asthenes 15
maluroides, Spartonoica 15, *24*
Malurus 548, **638**, 639
— alboscapulatus 849
— amabilis 547, **638**, *719*
— callainus **638**, *718*
— coronatus **638**

Malurus coronatus macgillivrayi *720*
— cyaneus 547, **638**, 639, 647
— — australis *719*
— — cyaneus *710*
— — cyanochlamys *718*
— — elizabethae *719*
— — fletcherae *719*
— — gouldi *719*
— — henriettae 674*, *719*
— dulcis *719*
— elegans 548, **638**, *720*
— lamberti 547, **638**
— — assimilis *720*
— — lamberti *720*
— — mastersi *720*
— leuconotus cyanotus *719*
— — leuconotus *719*
— — leucopterus *719*
— melanocephalus cruentatus 547, **638**, *720*
— — dorsalis *720*
— — melanocephalus *720*
— melanotus 548, **638**, 674*, *718*
— pulcherrimus *720*
— splendens *718*
— — callainus *718*
— superbus *719*
manacus, Manacus 121, **124**, *128*
Manacus 121, 122
— aurantiacus **124**, 125, *129*
— candei **125**, *129*
— cerritus 843
— coronatus 843
— manacus abditivus **124**, *128*
— — gutturosus **124**, *128*
— — interior *128*
— — manacus **124**, *128*
— — purus **124**
— — trinitatis 121, **124**, *128*
— vitellinus **124**, 125
— — milleri **124**, *129*
— — vitellinus 121, *129*, 830
manadensis, Monarcha **766**, *809*
Manakins 121
mandarinus, Turdus 364, 366, 401*, **407**, *453*
mandelli, Bradypterus 560, *658*
mandelli, Schoeniparus *536*
mandellii, Alcippe **489**, *536*
mandellii, Pellorneum **469**, 470, *502*
mandschurica, Hirundo *198*
manengubae, Bradypterus **559**, *657*
manilla, Monticola 395
manilla, Petrophila *441*
mantschuricus, Paradoxornis *542*
Manucodia jobiensis 782
maranonica, Melanopareia 840
maranonicus, Turdus **407**, *458*
marcapatae, Cranioleuca 838
margaretae, Zoothera 847
margaritaceiventer, Idioptilon **83**, *111*
margaritae, Batis 850
margaritae, Chersophilus **158**, *175*
margaritae, Polioptila 653
margaritatus, Megastictus **36**, *48*
Margarops 348
— fuscatus densirostris 337*, **352**, *358*
— — fuscatus **352**, *358*
— fuscus s. Allenia
Margarornis 9, 10, 838
— bellulus 838
— rubiginosus 838
— squamiger perlatus **13**, *30*
— stellatus 838
Margarornithinae 10
margelanica, Sylvia **583**, *672*
marginata, Mirafra **146**, *164*
marginata, Zoothera **399**, *445*
marginatum, Cinclosoma **468**, *501*
marginatus, Microcerculus 336*, 337
marginatus, Pachyramphus **132**, *137*
mariae Nesillas 848
mariae, Sathrocercus *657*
marianae, Cistothorus *339*
mariei, Megalurulus 848
marilla, Cinclus *327*
marinensis, Thryomanes *340*
mariquensis, Bradornis 734, 737, 740, **741**, *786*, 833
maritima, Agriornis *88*
maritima, Geositta *19*
marmorata, Napothera 847
maroccana, Sylvia **589**, *676*
martini, Campephaga 833
martinica, Elaenia **85**, *115*
marwitzi, Hirundo *200*
marwitzi, Lanius **305**, *319*
masafuerae, Aphrastura **12**, *23*, 837
massaica, Chloropeta 546, 548, **573**, *666*
massaica, Psalidoprocne **190**, *204*
mastacalis, Myiobius **80**, *107*
mastersi, Acanthiza *726*
mastersi, Gerygone **649**, 650, *731*
mastersi, Malurus *720*
Masius chrysopterus 843
masukuensis, Pycnonotus **255**, *271*

mathewsi, Cinclorhamphus **547**, 550, 562*, **580**, *670*
matthiae, Rhipidura 850
mauensis, Cisticola **615**, *700*
maura, Pyriglena **40**, *51*
maura, Saxicola **388**, *431*, *432*
mauritanica, Riparia *195*
mauritanicus, Turdus *452*
maxima, Cecropis *200*
maxima, Melanocorypha 144, **155**, 160, *172*
maxima, Pitta **62**, *65*
maxima, Pteropodocys **231**, *242*
maximiliani, Melanopareia **56**, *58*
maximiliani, Pitangus *100*
maximiliani, Synallaxis 8, *58*
maximus, Garrulax **483**, *527*
maximus, Turdus **407**, *453*
maynana, Cotinga 843
mayri, Cecropis 189
mayri, Cinclosoma **468**, *501*
Mayrornis lessoni 734 **768**, *811*
— schistaceus 850
— versicolor 850
mccallii, Erythrocercus 850
mcclellandi, Pomatorhinus 466 (als Turdinus mcellandi), *506* (als mclellandi)
mcclellandii, Hypsipetes **262**, 263, *278*, 352
mcgregori, Coracina 844
mcilhennyi, Conioptilon 843
mcleannani, Phaenostictus 840
mclellandi s. mcclellandi, Pomatorhinus
mearnsi, Toxostoma *356*
mearsi, Pomatorhinus *507*
Mecocerculus calopterus 842
— hellmayri 842
— leucophrys **85**, *114*, 842
— minor 842
— poecilocercus 842
— stictopterus 842
media, Synallaxis *24*
Megabyas 735
— flammulatus 737
— — aequatorialis **763**, *806*
megacephala, Ramphotrigon s. m., Tolmomyias
megacephalus, Tolmomyias **82**, *109*, 828
megaensis, Hirundo 844
megalopterus, Campylorhynchus 846
Megalurulus mariei 848
Megalurus 72, 215, 475, 480, 577, 578, 581
Megalurus albolimbatus papuensis **580**, *669*
— galactotes *669*
— gramineus 550, 579
— — gramineus **580**, *669*
— — oweni 580
— palustris 552
— — palustris 548, **578**, *669*
— — toklao **578**, *669*
— p. pryeri 546, **578**, *669*
— timoriensis 352
— — alisteri 550, **579**, 580, *669*
— — interscapularis 550, 551, **579**, *669*
— — macrurus 550, 552, **579**, *669*
— — ruficeps *669*
— — tweeddalei 550, **579**, *669*
megapodius, Pteroptochos *57*
megarhyncha, Colluricincla 734—736, 774, **778**, 779, 780, *821*, *822*
megarhyncha, Galerida *175*
megarhynchos, Luscinia 362, 363, 366, 368, **374**, 376, 378, *417*, 740, 759
megarhynchus, Melilestes 775
megarhynchus, Pitta **60**, *64*
Megarhynchus 70, 72, 78, *98*
— chrysocephalus **78**, *98*
— pitangua 73
— — mexicanus *99*
— — pitangua *98*
Megastictus 39
— margaritatus **36**, *48*
Megaxenops parnaguae 839
Meisen 238, 331, 332, 465, 475, 591, 593, 629, 632, 635, 639, 649, 770
melaena, Coracina 844
melaena, Myrmecocichla 846
Melaenornis 733, 739, *784*, *786*
— ardesiaca **738**, *784*
— annamarulae 849
— chocolatina 735
— — chocolatina **738**, *784*
— — nyikensis 735, **738**, *784*
— e. edolioides **738**, *784*
— — lugubris 674*, **738**, *784*
— pammelaina 734
— — atra **738**, *784*
— — pammelaina 737, **738**, *784*
— — poliogyna **738**, *784*
— — tropicalis *784*
melaleuca, Rhipidura 737, *803*
Melampitta 463
— gigantea 847
— lugubris 847
melanaria, Cercomacra 839
melanauchen, Eremopterix **151**, *170*, 224*

melanchimus, Pycnonotus *267*
melancholicus, Tyrannus **77**, *94*, 130, 774
Melanerpes 482
melanicterus, Pycnonotus **251**, *265*, *266*
melanocephala, Apalis 549, **628**, *710*
melanocephala, Motacilla *220*
melanocephala, Sylvia 191, 548, 549, 552, 585, 586, **587**, 588, *673*
melanocephalus, Ampelion, jetzt Carpornis 843
melanocephalus, Malurus 547, **638**, *720*
melanocephalus, Microtarsus 251, *268*
melanocephalus, Pycnonotus *265*, *266*
melanoceps, Myrmeciza 840
Melanocorypha 144, 160, 163, 288
— bimaculata **154**, *172*
— calandra 145, **154**, 155
— — calandra *172*
— leucoptera 145, **155**, *172*
— maxima 144, 155, 160
— — holdereri 155, *172*
— — maxima **155**, *172*
— mongolica **155**
— — emancipata **155**, *172*
— — mongolica *172*
— sibirica **155**, *172*
— yeltoniensis **155**, *172*
Melanodryas cucullata 369 (als Petroica), 734—736, 753, 757
— — cucullata 754*, **759**, *801*
— — picata **759**, *801*
— — vigorsi 754, **759**, *801*
— — westralensis **759**, *801*
melanogaster, Conopophaga 840
melanogaster, Formicivora 839
melanogaster, Petrochelidon **190**, *202*
melanogenys, Tregellasia **755**, *798*
melanogrisea, Motacilla *220*
melanoleuca, Atticora *194*
melanoleuca, Corvinella **298**, *314*
melanoleuca, Heterophasia 465, **492**, *539*
melanoleuca, Lalage 844
melanoleuca, Oenanthe 366, 368, **391**, *436*, 743
melanoleuca, Poospiza 56
melanoleuca, Rhodophila **388**, *433*
melanoleuca, Saxicola *437*
melanoleucus, Pycnonotus 845
melanonota, Cossypha **378**, *421*
melanonotus, Sakesphorus 839
Melanopareia 8, *26*, 56
— elegans 840
Melanopareia elegans paucalensis **56**
— maranonica 840
— maximiliani argentina **56**, *58*
— t. torquata **56**, *58*
melanope, Motacilla 207, *220*
melanopezus, Automolus 838
melanopleura, Platycichla 367, **404**, *449*
melanopogon, Hypocnemoides 840
melanopogon, Lusciniola 548, **564**, 565, 588, *661*
melanops, Conopophaga *55*
melanops, Coracina 231, **232**, 233, *242*
melanops, Myadestes *429*
melanops, Pachycephala 735, 773, **777**, *820*
melanops, Phleocryptes 9, **12**, *23*, 96*
melanops, Turdoides **480**, 481, 482, *521*
melanopsis, Monarcha *809*
melanoptera, Coracina **235**, *244*
melanopterus, Mimus *354*
Melanoptila glabrirostris 846
melanorhynchua, Prinia **619**, *703*
melanorhynchus, Bradypterus **561**, *658*
melanorhynchus, Thripadectes 839
melanosticta, Rhegmatorhina 840
melanostigma, Garrulax **484**, *532*
melanothorax, Sakesphorus 839
melanothorax, Stachyris 465, **477**, *515*
melanothorax, Sylvia 548, 549, **587**, *676*
melanotis, Alcippe (für Pteruthius) 467
melanotis, Garrulax 466, *525*
melanotis, Nesomimus 350, *355*
melanotis, Oenanthe **392**, *438*
melanotis, Pteruthius 465 (als melanotus), 466, 467 (als Alcippe), 486, **487**, *533*
Melanotis 348
— caerulescens **348**
— — caerulescens *353*
— — hypoleucus *353*
— hypoleucus **348**, *353*
melanotus, Malurus 548, **638**, 674*, *718*
melanoxantha, Phainoptila 846
melanura, Cercomela **387**, *431*, 833, 834
melanura, Chilia **11**, *20*
melanura, Cisticola 848
melanura, Myiagra **756**, *799*
melanura, Myrmophylax **42**, *52*
melanura, Pachycephala 754*, 773, **776**, *820*
melanura, Polioptila 554, 562*, *652*, *653*
melanurus s. melanura, Myrmophylax
melanurus, Myiophoneus 846
melanurus, Myrmoborus 840
melanurus, Pomatorhinus *506*

melanurus, Ramphoceanus 548, **553**, **554**, 562*, *652*
melanurus, Taraba **35**, *45*
melaschistos, Coracina **234**, 235, 239, *244*
Melierax 482
meligerus, Troglodytes 328, **333**, *343*
Melilestes m. megarhynchus 775
melindae, Anthus 844
Meliornis 82
Meliphaga analoga 757
Meliphagidae 777
Meliphagiden 82, 469, 639, 651, 757, 773—776
Melithreptus 651
Melizophilus 546, *673*
melli, Garrulax *525*
mellori, Sericornis **644**, *725*
Melocichla mentalis amauroura **574**, *667*
— — mentalis 551, **574**, *667*
— — orientalis 551, **574**, *667*
melodia, Zonotrichia 471
melophilus, Erithacus **373**, *416*
meloryphus, Euscarthmus 70, 84, *112*
melpomene, Catharus **403**, *446*
melvillensis, Coracina *243*
menachensis, Turdus 847
menckei, Monarcha 850
mendozae, Pomarea 850
menetriesii, Myrmotherula **37**, *49*
mentalis, Coracina 233, *243*
mentalis, Dysithamnus 34, **37**, *48*
mentalis, Melocichla 551, **574**, *667*
mentalis, Muscisaxicola *89*
mentalis, Pipra *127*
Menura **142**, 773
— alberti **142**
— novaehollandiae **142**
— — edwardi **142**
— — victoriae **142**
— superba 142
Menurae 143
Menuridae **140**
meridae, Cistothorus 846
meridana, Synallaxis *26*
meridionalis, Acrocephalus **570**, *663*
meridionalis, Cinclus *326*
meridionalis, Delichon *203*
meridionalis, Galerida *175*
meridionalis, Garrulax **484**, *525*, *529*
meridionalis, Lanius 302, **303**, *317*
merretsyi, Amytornis *721*
merrilli, Eremophila *182*
merula, Dendrocincla 837
merula, Turdus 10, 238, 288, 292—294, 296, 348—350, 363—367, 379, 380, 385, 388, 396—399, 401, 403—405, **406**, 407, 408, 410, *452*, *453*, 484, 492, 616, 622, 738
Merula 365
— cryptopyrrha *449*
Merulaxis ater 840
— stresemanni 840
merulinus, Cacomantis *515*
merulinus, Garrulax 465, **484**, *528*
meruloides, Dendrocincla 10, **11**, *16*
meruloides, Zoothera **397**, *443*
merzbacheri, Sylvia **581**, *671*
Mesia 484, *532*
mesoleuca, Elaenia *115*
mesoleucus, Nuttallornis **79**, *104*
mesoleucus, Phoenicurus 380, *425*
mesopotamicus, Pycnonotus *267*
Metabolus rugensis 736, **768**, *811*
Metopia *128*
metopias, Artisornis 848
Metopothrix aurantiacus 838
mexicana, Sialia *427*
mexicanus, Aechmolophus **79**, *105*
mexicanus, Catharus 847
mexicanus, Cinclus 324, *327*, 336*
mexicanus, Megarynchus *99*
mexicanus, Myiarchus *101*
mexicanus, Onychorhynchus 71, 72, **81**, *108*, 829
mexicanus, Pyrocephalus *93*
mexicanus, Salpinctes 330, *338*
mexicanus, Sclerurus 839
mexicanus, Thamnophilus *46*
mexicanus, Thryomanes *341*
meyeni, Tachycineta *192*
meyeri, Acrocephalus 549, **570**, *663*
meyeri, Pachycephala 850
miamensis, Thryothorus *342*
michleri, Pittasoma 826, 827
Microbates cinereiventris 848
— collaris 848
Microcerculus **333**
— bambla 846
— marginatus squamulatus 336* (errore squamata), *347*
— ustulatus 846
Microcichla **383**, *427*
Microcochlearius josephinae 842
Microeca 733
— brunneicauda 735, **752**, *797*
— fascinans 735, 736, *797*
— flavigaster 735

Microeca flavigaster flavigaster **752**, *797*
— — terraereginae **752**, *797*
— flaviventris 797
— flavovirescens 849
— griseoceps 849
— hemixantha 849
— leucophaea 239 (als leucophoea)
— — assimilis **752**, *797*
— — leucophaea **752**, 754*, *797*
— — pallida **752**, *797*
— — victoriae 754*, *797*
— papuana 849
Micromacronus 463
— leytensis 847
microptera, Agriornis *88*
microptera, Mirafra **149**, *167*
Micropus *265*
Microrhopias quixensis consobrina *49*
— — virgata *49*
microrhynchus, Bradornis 734, **740**, *785*
Microscelis 249, 251, **263**, *279*, *280*
Microtarsus *265*
— melanocephalus 251
Microura *511*
micrura, Sylvietta *714*
micrus, Pycnonotus **254**, *269*
migrans, Lanius *316*
migratorius, Turdus 332, 348, 352, 363, 364, 397, 401*, 403, 404, **411**, *462*, 827
milanjensis, Pycnonotus **256**, *274*
militaris, Haematoderus 844
militaris, Ilicura 843
milleri, Grallaria 840
milleri, Manacus **124**, *129*
milleri, Xenops 839
milleti, Garrulax 847
milnei, Garrulax 464, 465, **484**, *532*
mimica, Lusciniola **564**, *661*
Mimidae 72, **348**, 351, 362, 394, 846
mimikae, Gerygone **648**, *730*
mimikae, Myiagra **755**, *798*
mimikae, Pseudogerygone *730*
Mimocichla 404, 405, **410**, *457*
Mimodes graysoni 846
Mimus 74, 233, 263, 264, 295, 348, **350**, 403, 738, 745
— dorsalis *355*
— gilvus antelius *354*
— — antillarum *353*
— — gilvus 348, *354*
— — gracilis *353*
— — leucophaeus *353*
— — lividus *354*
— — melanopterus *354*
— — rostratus *354*
— — tobagensis *353*
— — tolimensis *354*
— gundlachii (als gundlachi) hillii 336*, **349**, *354*
— longicaudatus **349**
— — longicaudatus *354*
— patagonicus *355*
— polyglottos **348**
— — leucopterus *353*
— — orpheus *353*
— — polyglottos *353*
— — portoricensis *353*
— saturninus arenaceus *354*
— — frater *354*
— — modulator **349**, *354*
— — saturninus *354*
— theuca **349**, *354*
— triurus 348, **350**, *355*
mindanensis, Copsychus **379**, *423*
mindanensis, Macronous 467, **478**, *516*
mindanensis, Ptilocichla 847
mindorensis, Hypsipetes **262**, *278*
miniatus, Pericrocotus **239**, *246*
minima, Batis 850
minima, Hylocichla *447*
minima, Muscicapa 735, **749**, *793*
minima, Petrochelidon *202*
minimus, Alseonax *793*
minimus, Catharus **404**, 411, *447*
minimus, Empidonax 70, **79**, *105*
minimus, Molothrus *353*
minimus, Sericornis 551, **644**, *724*
Minla 464, 465, 488
— cyanouroptera 488
— — aglae *534*
— — cyanouroptera 467, *534*
— ignotincta 488
— — ignotincta 467, *535*
— strigula castaneicauda **488**, *535*
— — simlaensis **488**, *534*
— — strigula 467, **488**, 497*, *534*
— — yunnanensis **488**, *535*
minlosi, Thryothorus *342*
minlosi, Xenerpestes 833
minor, Batis 734, 735, **765**, *807*, *808*, 836
minor, Calandrella 145, 156, **157**, *174*
minor, Campylorhynchus *334*
minor, Cisticola 550, **602**, 603, *691*
minor, Copsychus **379**, *424*
minor, Erythropygia **371**, *414*
minor, Furnarius *22*

minor, Lanius 288—290, 292, 296, **301**, 302, *316*, 766
minor, Locustella *660*
minor, Macronous **478**, *516*
minor, Mecocerculus 842
minor, Myiodynastes *98*
minor, Myrmotherula 839
minor, Nilaus **291**, *307*
minor, Pellorneum *502*
minor, Phylloscopus *678*
minor, Pipra *127*
minor, Platypsaris 126, **132**, *138*
minor, Pycnonotus *269*
minor, Riparia *195*
minor, Snethlagea 842
minor, Tchagra **293**, *309*
minor, Xenopsaris *114*
minula, Sylvia 548, 549, **583**, *672*
minulla, Batis 850
minullus, Phylloscopus (recte Seicercus) 547
minullus, Seicercus 547 (als Phylloscopus), **594**, *684*
minus, Pellorneum **469**, *502*
minus, Trichastoma **471**, *504*
minuta, Muscicapula 737, **744**, *790*
minuta, Nephelicola *700*
minuta, Piaya 11
minuta, Tchagra 289, **292**, *308*
minutus, Xenops 825, 826
Mionectes 70, 72, **87**, *119*
— olivaceus venezuelensis 73, *119*
— striaticollis columbianus *119*
— — striaticollis *119*
Mirafra 145, **146**, 147, 156, 157, 160, 163, 831
— africana **148**, 831
— — africana **148**, *166*
— — athi 145, *166*, 224*
— — grisescens *166*
— africanoides **149**, *167*
— — austin-robertsii *167*, 224*
— albicauda **147**
— — albicauda *165*, 844
— angolensis 844
— apiata 145, **149**, *167*
— — algoensis *167*
— — apiata *167*
— — damarensis **147**, *167*
— — rufipilea *167*
— assamica 150
— — affinis **149**, *167*
— — assamica **149**, *167*
— — microptera 149, *167*
Mirafra cheniana **147**, *164*, *165*
— chuana **148**, *166*
— collaris **148**, 149, *167*
— cordofanica 844
— degodiensis 844
— erythroptera **150**
— — erythroptera *168*
— — sindiana *168*
— fringillaris *165*
— gilletti **148**, 150, *167*
— hora (recte hova) *165*
— hova 145, **147**, 149, *165*, 224*
— hypermetra **148**, 149, 150
— — hypermetra *165*
— javanica 479
— — cantillans 145, **146**, *164*
— — chadensis **146**, *164*
— — horsfieldii **147**, *164*, *165*
— — javanica **146**, *164*
— — keasti **147**, *165*
— — marginata 146, *164*
— — queenslandica **147**, *164*
— — rufescens **147**, *164*
— — secunda **147**, *165*
— — soederbergi **147**, *164*
— — subrufescens **147**, *164*
— — williamsoni **146**, 149, *164*
— — woodwardi **147**, *164*
— nigricans 144
— — nigricans **150**, *168*
— nivosa **150**, *169*
— passerina 145, **148**, *165*
— poecilosterna 844
— pulpa 844
— rufa 844
— rufocinnamomea 831
— — buckleyi **148**, *166*
— — degeni *166*
— — fischeri **149**, *166*
— — rufocinnamomea **148**, 150, *166*
— — smithersi *166*
— — zombae **149**, *166*
— sabota *168*
— — naevia 145, **150**, *168*
— — sabota *168*
— somalica **148**, *166*, 831
— williamsi 844
mirandae, Idioptilon 842
Miro 734
— albifrons *801*
— a. australis **760**, *801*
— — longipes **760**, *801*
— — rakiura **760**, *801*

Miro traversi 849
Misocalius osculans 641
mistacea, Prinia *702*
Misteldrossel 396, 406, 408
mitrata, Rhinocichla **483**
mitratus, Garrulax 465, **483**, *528*
Mitrephanes 827
— phaeocercus aurantiiventris 828, 829
Mixornis 478, *516*
— gularis *516*
Mniotiltidae 34
modesta, Acanthiza 674*, *725*
modesta, Asthenes *28*
modesta, Cercomela *430*
modesta, Cisticola *690*
modesta, Galerida **159**, *178*
modesta, Gerygone **649**, *731*
modesta, Pachycephala 850
modesta, Progne *193*
modestus, Amytornis 547, **639**, *721*
modestus, Bradornis **739**, *785*
modestus, Sublegatus *117*, 829
modestus, Thryothorus 328, 329, **332**, *342*, *343*
modularis, Prunella **359**, *361*, 375, 498
modulator, Mimus **349**, *354*
Modulatrix orostruthus 845
— s. stictigula **378**, *422*
Mönchsgrasmücke (Sylvia atricapilla) 585
moesta, Oenanthe **392**, *439*
moesta, Synallaxis 838
Möwen 142, 381
Mohoua, Gelbe 650
Mohoua 546, 550, *736*
— albicilla **650**, *732*
— ochrocephala 548, **650**, *732*
molitor, Batis 737, **764**, *807*
molleri, Prinia 550, **621**, *704*
mollis, Lanius **302**, *317*
mollissima, Chamaeza 840
mollissima, Oreocincla 834
mollissima, Zoothera 364, **398**, *444*, 834
Molothrus 12
— ater arteminisae *104*
— bonariensis 13, 14, 382
— — minimus *353*
Molpastes 249, **252**, 253, 262, *267*
— cafer atricapillus 253
— fuscus 252
— haemorrhous 252, *267*
— — pallida *267*
— leucogenys 252
moluccensis, Chloropsis *285*
moluccensis, Pitta 59, **60**, *64*
momus, Sylvia **587**, 588, *673*
monacha, Oenanthe **391**, *437*
Monachella muelleriana 849
monachus, Garrulax **484**, *526*
monachus, Muscivora 73, *93*
Monarcha 289, 736, 766, 767, 799, *813*, 850
— alecto 736, **766**, *767*
— — chalybeocephala 737, 757, **766**, *810*
— — lucida *810*
— — nitida **767**, *810*
— ateralba 850
— axillaris 766
— — fallax **766**, *809*
— barbata 850
— brehmii 850
— castaneiventris 737, **766**
— — castaneiventris 754*, *809*
— — ugiensis *809*
— chrysomela 850
— cinerascens impediens **766**, 768, *809*
— frater **766**
— — canescens *809*
— godeffroyi 850
— guttula 737, *810*
— hebetior **766**
— — eichhorni 735, 737, 766, **767**, *811*
— heterura *810*
— infelix 850
— julianae 850
— leucotis 734, *810*
— manadensis **766**, *809*
— melanopsis *809*
— — melanopsis *809*
— — pallida *809*
— menckei 850
— pileata 850
— richardsii 850
— rubiensis *809*
— sacerdotum 850
— spilodera, s. Neolalage banksiana
— takatsukasae *810*
— trivirgata 734
— — albiventris **766**, *810*
— — diademata *810*
— — gouldi **766**, *810*
— — loricata *810*
— — nigrimentum **766**, *810*
— — trivirgata *810*
— verticalis 734, 737, *810*
Monarchen 733
Monarchinae 633, 733
monedula, Coloeus 232

mongolica, Melanocorypha **155**, *172*
moniliger, Anthipes 737, **743**, *789*
moniliger, Formicarius **42**, *52*
moniliger, Garrulax 465, **483**, 484, *524*, *525*
montana, Agriornis *88*
montana, Alethe 846
montana, Allenia 352
montana, Brachypteryx 362, 363, **369**, *412*
montana, Coracina 844
montana, Eremophila *181*
montana, Horeites *655*
montanella, Prunella **359**, *360*
montanellus, Calamanthus **640**, *641*, *722*
montanus, Macronous **478**, *516*, 574
montanus, Oreoscoptes 336*, **350**, *356*, 399
montanus, Passer 124, 150, 215, 239, 479, 565, 569, 646
montanus, Peltops 849
montanus, Pomatorhinus *507*, *508*
montanus, Pycnonotus 845
montanus, Turdus 357
monteiri, Cecropis 187 (als Hirundo), *201*
monteiri, Hirundo = Cecropis, 187
monticola, Cisticola 546, 549, 599, **604**, *693*
monticola, Oenanthe 368, **392**, *438*
monticola, Pycnonotus *266*
monticola, Zoothera 364, 367, **399**, *445*
Monticola 363, **394**, 395
— angolensis 365, **395**, *440*
— — niassae *440*
— bensoni 846
— brevipes 363, 368, **395**, *440*
— cinclorhynchus 363, 364
— — cinclorhynchus 367, **395**, *441*
— — gularis 367
— — rufiventris (meist Art) 395
— cyanus 395, *441*
— erythrogaster 395, *441*
— explorator 363, **394**, 395
— — explorator *440*
— — tenebriformis *440*
— pretoriae 363, **395**, *440*
— rufiventris 363, 364, 367, **395**, *441*
— rufocinereus 363, **393**
— — rufocinereus 400*, *440*
— rupestris 363, **394**, 395, 400*, *440*
— saxatilis 10, 363, 367, 394, 395
— — saxatilis **395**, *440*
— — turkestanicus **395**, *440*
— solitarius 363, 395
— — manilla 395
— — pandoo 367, **395**, *441*
— — philippensis **395**, *441*
Monticola solitarius solitarius **395**, *441*
montis, Seicercus 848
montium, Cinclidium **383**, *426*
moreatica, Calandrella *172*
moreaui, Artisornis 848
moreirae, Oreophylax 838
moreirae, Schizoeaca 838
morgani, Acanthiza *727*
morio, Coracina 844
morio, Oenanthe 392
morrelli, Pellorneum **470**, *503*
morrisonia, Alcippe 497*, *538*
morrisoniana, Actinodura 848
morrisonianus, Garrulax 465, **484**, *531*
morrisonianus, Paradoxornis *543*
mossambicus, Laniarius 289 (als Lanius), 292 (als guttatus), **294**, *311*
mossambicus, Lanius, s. Laniarius 289
Motacilla 144, 163, 205, **206**, 211, 217, 218, 241, 301, 561, 572, 642, 749, 750
— aguimp vidua 205, **208**, *222*, 225*
— alba 149, 151, 152, 157, 205, 206, **207**, 208, 209, 211—213, 215—217, 238, 256, 295, 323, 370, 563, 570, 572, 573, 587, 758
— — alba *221*
— — alboides *221*
— — baicalensis *221*
— — dukhunensis 205, *221*
— — grandis **208**, *222*
— — hodgsoni *221*
— — leucopsis *221*
— — lugens 205, *221*
— — lugubris *221*
— — ocularis *221*
— — persica *221*
— — personata *221*
— — yarrellii *221*
— boarula 207, *220*
— capensis 205, **208**
— — capensis *222*, 225*
— — wellsi *222*
— cinerea 154, 157, 206, **207**, 208, 211, 214, 383, 759
— — canariensis *220*
— — caspica **207**, *220*
— — cinerea 205, *220*
— — melanope 207, *220*
— — patriciae **207**, *220*
— — robusta *220*
— — schmitzi **207**, *220*
— citreola calcarata **207**, *220*
— — citreola 205, **207**, *220*, 225*
— — citreoloides **207**, *220*

Motacilla citreola werae **207**, *220*
— clara longicauda *222*
— — torrentium **208**, *222*
— flava 131, 132, **206**, 207, 208, 377, 385, 565, 588, 739, 740, 744, 750
— — alascensis *220*
— — beema 205, *219*
— — borealis *219*
— — campestris *219*
— — cinereocapilla *219*
— — feldegg *220*
— — flava 205, *219*
— — flavissima *219*
— — iberiae *219*
— — leucocephala 206, *219*
— — lutea *219*
— — macronyx *220*
— — melanocephala *220*
— — melanogrisea *220*
— — pygmaea *219*
— — rayi *219*
— — taivana *220*
— — thunbergi 205, **206**, *219*
— — tschutschensis *220*
— flaviventris **208**, *222*
— madaraspatensis **208**, *222*
Motacillidae **205**, 206, 210, **844**
mouki, Ethelornis *731*
mouki, Gerygone **649**, *730*, *731*
Moupinia 463, 465, **480**
— a. altirostris **480**, *518*
— — griseigularis **480**, *517*
— poecilotis 847
moussieri, Phoenicurus 362, 363, 366, 373, **381**, *426*
mozambica, Tchagra *309*
Mückenfänger 545, 562*
Mückenfresser 55
muelleri, Cisticola 546, 547, 550, **608**, *696*
muelleri, Coracina *243*
muelleri, Cranioleuca 838
muelleri, Pitta 59, **61**, 62, *65*
muelleriana, Monarchella 849
muenzneri, Cisticola 547, 549, 598, 599, **601**, *690*
mufumbiri, Laniarius 845
mugimaki, Ficedula 674*, 735, 736, **743**, *788*
multi, Acanthiza *728*
multicolor, Aegithina *285*
multicolor, Bleda **260**, *276*
multicolor, Petroica 734, 735, **757**, 758, *800*
multicolor, Telophorus 845
multistriata, Prunella *360*
multistriatus, Thamnophilus 34, **36**, *46*
multistrigatus, Dendrocolaptes *16*
multostriata, Myrmotherula **37**, *49*
munda, Serpophga **84**, *114*
munda, Erythropygia 368, **370**, *413*
mundus, Heteranax 850
mupinensis, Turdus 366, **410**, *456*
muraria, Prunella *360*
murina, Acanthiza 849
murina, Apalis 550, **626**, *705*
murina, Crateroscelis 548, 552, **642**, *724*
murina, Elaenia 85, *114*
murina, Notiochelidon *193*
murina, Phaeomyias **86**, *118*
murina, Xolmis 841
murinus, Bradornis 386, 737, **740**, *785*
murinus, Thamnophilus **36**, *47*
Muscicapa 366, 369, 373, 741, 749, *786* bis *793*
— a. adusta 734, 735, **749**, *794*
— — fuelleborni **749**, *794*
— — fuscula **749**, *794*
— — minima 735, **749**, *793*
— — subadusta 737, **749**, *794*
— — subtilis 735, 736, **749**, *794*
— amabilis s. Dendrobiastes hodgsoni
— aquatica infulata **749**, *793*
— banyumas liga 745, *790*
— bella *790*
— caerulescens 735, 736, 749
— — caerulescens 737, **751**, *796*
— — cinereola **751**, *796*
— — impavida **751**, *796*
— cassini **748**, *793*
— cinereiceps *795*
— comitata 734, 736
— — comitata **751**, *796*
— elegans *791*
— epulata 849
— ferruginea 737, **751**, *795*
— fuliginosa *795*
— gambagae 735, **748**, *793*
— grandis (für Niltava) 369, 383, 395
— griseigularis 734, **751**, *796*
— griseisticta 734, 735, 737, **750**, *795*
— grisola *794*
— indigo (für Eumyias) 383
— infuscata 849
— latirostris 734, 735, 743
— — latirostris 737, **750**, *795*
— lendu 849
— l. leucomelanura 744
— lugens *793*
— muttui 734, 736

— — muttui **750**, *795*
— olivascens 849
— ruficauda 675*, 735, **751**, *795*
— rufilata 735, *795*
— sethsmithi 734—737, *796*
— sibirica 735, 750, 751
— — cacabata 734, 737, **750**, *795*
— — gulmergi 734, 737, **750**, *795*
— — rothschildi 734, **750**, *795*
— — sibirica 675*, **750**, *795*
— sordida 748, *793*,
— striata 190, 300, 371, 373, 380, 382, 393, 638, 736, 738, 740, 745, 746, 750—752, 755, 761, 762, 771
— — balearica **750**, *794*
— — neumanni **750**, *794*
— — sarudnyi 737, **750**, *794*
— — striata 674*, 735, 737, 738, **749**, *794*
— — tyrrhenica **750**, *794*
— sundara (für Niltava) 373, 383, 395
— tessmanni 849
— tickelliae nesaea *791*
— ussheri 849
Muscicapella hodgsoni 849
Muscicapidae 249, 287, 292, 362, 463, 464, 545, 555, 594, 637, **733**, 736, 738, 849
Muscicapiden 283, 287, 290, 733, 736, 743, 745
Muscicapinae 733
Muscicapini 733
Muscicapula 741, 746, 750, *786*, *787*, *791*, *792*
— cerviniventris *790*
— sapphira 734, **744**, *790*
— superciliaris 734, 735, 741
— — aestigma **744**, *789*
— — superciliaris 737, **744**, *789*
— tricolor minuta 737, **744**, *790*
— — tricolor 737, **744**, 790
— westermanni 734, 736
— — hasselti **744**, *789*
— — westermanni **744**, *789*
Muscigralla 69, 70, **76**
— brevicauda **76**, *93*
muscipeta, Ficedula **742**, *787*
Muscipipra vetula 841
Muscisaxicola 70, 74, 75
— albifrons **74**, *89*
— albilora **74**, *89*
— alpina **74**
— — cinerea *89*
— capistrata 841
— flavinucha *89*
Muscisaxicola fluviatilis 841
— frontalis 841
— juninensis **74**, *89*
— m. macloviana *89*, 96*
— — mentalis *89*
— maculirostris **74**
— — maculirostris *89*
— rubricapilla 74
— r. rufivertex *89*
Muscisylvia 383, *426*
Muscitra 774
Muscivora 71, **76**
— forficata **77**, *93*
— tyrannus **76**, 77
— — monachus 73, *93*
— — tyrannus *93*
— — violentus *93*
musculus, Troglodytes 331, *346*, 555
musculus, Bradypterus s. castaneus
Muscylva 768, *811*
musicus, Bias 754*, **763**, *806*
musicus, Copsychus *423*
musicus, Pomatorhinus *508*
musicus, Turdus 408, *456*
Musophagiden 44
mustelina, Certhiaxis 838
mustelina, Hylocichla 363, **404**, *449*
mutata, Terpsiphone *815*
muttui, Muscicapa 734, 736, **750**, *795*
mya, Ammomanes 145, **153**, *171*
Myadestes 364, 385
— e. elisabeth *429*
— genibarbis dominicanus *429*
— — solitarius 400*, *429*
— l. leucogenys *429*
— o. obscurus *429*
— obs. occidentalis *429*
— ralloides melanops *429*
— — plumbeiceps *429*
— — ralloides *429*
— — venezuelensis *429*
— t. townsendi 367, *428*
— unicolor veraepacis *429*
Myiagra 736, 755, **756**, 767
— albiventris 734, **756**, *799*
— atra 849
— azureocapilla 734
— — azureocapilla **757**, *799*
— — castaneigularis **756**, *799*
— caledonica 734
— — melanura **756**, *799*
Myiagra cyanoleuca 734, **756**, *798*

— ferrocyanea 849
— galatea 849
— latirostris *798*
— nitida *798*
— oceanica 734
— — freycineti **755**, *798*
— — oceanica 754*, **755**, *798*
— — pluto 734, 755, 757, *798*
— rubecula 734, 756
— — concinna **756**, *798*
— — rubecula **756**, *798*
— — yorki **756**, *798*
— ruficollis 734, 756, *798*
— — mimikae **755**, *798*
— vanicorensis 734, **756** (für vanikorensis), *799*
— vanikorensis (als vanicorensis) 734, **756**
— — rufiventris *799*
Myiagrinae 733
Myiarchus 63, 70—72, 77, **79**, 130
— apicalis 841
— barbirostris *103*
— cantans *103*
— cephalotes caribbaeus 97*, *103*
— c. cinerascens *101*
— crinitus 73, 293
— — boreus **79**, *101*
— — crinitus **79**
— ferox 73
— — australis *103*
— — ferox 71, *102*
— — insulicola *102*
— — panamensis 827, 828
— — venezuelensis 97*
— magnirostris 841
— nuttingi 841
— oberi *102*
— phaeonotus 71, *102*
— phaeocephalus 841
— semirufus 841
— stolidus antillarum *102*
— — dominicensis *102*
— — sagrae *102*
— — stolidus *102*
— swainsoni ferocior *102*
— — pelzelni *102*
— tuberculifer connectens 72, *103*
— — lawrenceii *103*
— — nigricapillus *103*
— — olivascens **79**, *103*
— — platyrhynchus *103*
— — tuberculifer *103*
— tyrannulus bahiae *101*
Myiarchus tyrannulus brevipennis *101*
— — chlorepiscius *101*
— — magister *101*
— — mexicanus *101*
— — nelsoni *101*
— — nugator *102*
— — tobagensis 73, *102*
— — tyrannulus 73, *101*
— yucatanensis 841
Myiobius 71, **80**, 81, *107*
— atricaudus **80**
— — atricaudus *107*
— barbatus mastacalis **80**, *107*
— cinnamomeus **80**, *107*
— flavicans *107*
— naevius **81**, *107*
— nationi *107*
Myiobius sulphureipygius aureatus **80**, *107*
— — sulphureipygius *107*
— villosus 841
— xanthopygus 80, *107*
Myiochanes 71, **79**, *104*
— r. richardsoni *104*
Myiodynastes 69, 70, 72, **78** 130
— audax *98*
— bairdi *98*
— chrysocephalus **78**
— — cinerascens 97*
— — intermedius *98*
— — minor *98*
— l. luteiventris *98*
— — swarthi *98*
— maculatus difficilis 73, 97*, *98*
— — maculatus 73, *98*
— — solitarius *98*
— — tobagensis *98*
— solitarius **78**
Myiolestes 733, 768, 778, *811*, *821*, *822*
Myiomela 382, 383, *426*
Myiopagis 85, 86, *116*, *117*, 828
— caniceps 842
— cotta 842
— flavivertex 842
— gaimardii (s. Elaenia g.)
— placens **75**, 86, *117*
— subplacens 842
— viridicata 828 (s. Elaenia v.)
Myioparus 735
— plumbeus 736, 751
— — orientalis **752**, *796*
— — plumbeus **751**, *796*
Myiopatis 70, *118*
— semifusca **86**

Myiophobus 71, **79**
— fasciatus auriceps *107*
— — cryptoxanthus *108*
— — fasciatus *107*
— flammiceps 79, **81**, *107*
— — furfurosus 96*, *107*
— — rufescens *107*
— flavicans venezuelanus *107*
— inornatus 841
— lintoni 841
— ochraceiventris 841
— phoenicomitra 841
— pulcher 841
— roraimae 841
Myiophoneus 364, **395**, 396, 398
— blighi **396**, *441*
— caeruleus caeruleus 400*, *442*
— — eugenei *442*
— — temminckii 367, *441*, *442*
— — turcestanicus **367**, *442*
— glaucinus **396**
— — borneensis *441*
— — glaucinus *441*
— horsfieldii 367, *441*
— insularis *441*
— melanurus 846
Myiornis 71
— auricularis **83**, *111*
Myiotheretes erythropygius 841
— fumigatus 841
— fuscorufus 841
— pernix 841
— signatus 841
— striaticollis 841
myiotherinus, Myrmoborus 840
Myiotriccus ornatus 841
Myiozetetes 69, 71, **78**, 85
— c. cayanensis *99*
— — erythropterus *99*
— — harterti 73, *99*
— — rufipennis *99*
— granadensis 78
— — granadensis *99*
— inornatus 841
— — similis 73, 78
— — columbianus *99*
— — similis *99*
— — texensis *99*
Myornis senilis 841
Myophonus **395**
Myopornis 735
— boehmi **751**, *796*
Myrmeciza 34, 36, *52*, 840
Myrmeciza disjuncta 840
— exsul exsul 826, 827
— — occidentalis **41**, *51*
— ferruginea **41**, *52*
— fortis 840
— goeldii 840
— griseiceps 840
— hemimelaena **41**
— — hemimelaena *52*
— hyperythra 840
— immaculata 840
— laemosticta nigricauda **41**, *52*
— longipes 40
— — longipes 34, **41**, *51*
— melanoceps 840
— pelzelni 840
— ruficauda 840
Myrmecocichla 362, 389, 390, *431*
— aethiops **389**
— — cryptoleuca *434*
— albifrons 362
— — clericalis **389**, *434*
— arnotti 362
— — arnotti **389**, *434*
— formicivora 362, 367, **389**, *434*
— melaena 846
— nigra **389**, *434*
— tholloni 846
— yerburii (errore yerbury) 387, *431*
Myrmoborus leucophrys 839
— lugubris 840
— melanurus 840
— myiotherinus 840
Myrmochanes hemileucus 840
Myrmoderus 34, *52*
— loricatus **41**, 42, *52*
— squamosus **41**, 42, *52*
Myrmophylax atrothorax 34
— — melanura **42**, *52*
— stictothorax 840
Myrmorchilus strigilatus 839
Myrmornis torquata 840
Myrmothera campanisona 840
— simplex 840
Myrmotherula 34, **37**, 38
— ambigua 839
— assimilis 839
— axillaris **38**
— — albigula **826**, 827
— — axillaris 34, *49*
— behni 839
— brachyura 839
— cherriei 839

Myrmotherula erythronotos 839
— erythrura 839
— fulviventris costaricensis **38**, *49*
Myrmotherula grisea 839
— gularis **37**, *49*
— guttata 839
— gutturalis 839
— haematonota 839
— hauxwelli **37**
— — hauxwelli *49*
— — hellmayri **37**, *49*
— iheringi 839
— klagesi 839
— leucophthalma 839
— longicauda 839
— longipennis 839
— menetriesii **37**
— — menetriesii 34, *49*
— minor 839
— obscura 839
— ornata 839
— quixensis consobrina **38**
— — virgata **38**
— sclateri 839
— sch. schisticolor **38**, *49*
— sunensis 839
— surinamensis 34, **37**
— — multostriata **37**, *49*
— — pacifica 827
— — surinamensis *48*
— unicolor **37**, *49*
— urosticta 839
mystacalis, Aethopyga 597
mystacea, Prinia 621, *703*
mystaces, Sylvia 548, 587, **588**, 589, 591, *676*, *677*
mystaceus, Platyrynchus **81**, *108*, 828, 829
Mystacornis 463, 465
— crossleyi **495**, *541*
mystica, Hemipteryx *699*
Myzornis 463, 464
— pyrrhoura **494**, *541*

Nachtigall (Luscinia megarhynchos) 367, **374**, 376, 548, 740, 759
Nachtschattenfresser **324**
naevia, Hylophylax 840
naevia, Locustella 550, 552, 560, **564**, 587, *660*
naevia, Mirafra 145, **150**, *168*
naevia, Sclateria 34, **41**, *51*, 96*
naevia, Tapera 56
naevia, Zoothera 364, **397**, 409, *443*
naevioides, Hylophylax 826, 827
naevius, Myiobius **81**, *107*
naevius, Thamnophilus *48*
nakuruensis, Cisticola 549, **614**, *700*
namaquensis, Bradornis **740**, *785*
namaquensis, Cossypha **377**, *421*
namba, Cisticola 549 u. **604** (als nambo), *693*
Namibornis herero 833, 834
namnetum Luscinia, 368, **375**, *418*
nana, Acanthiza **646**, 674*, *725*, *726*
nana, Cisticola 550, **609**, *696*
nana, Grallaricula **43**, *53*
nana, Seisura **757**, *799*
nana, Sylvia 548, 549, 553, **583**, *672*
nana, Tregellasia 735, **753**, *797*
nanshanica, Prunella *361*
nanus, Catharus **404**, *448*
napaeum, Camptostoma *118*
napensis, Stigmatura 842
Napothera 464, 465, 537, 555
— atrigularis 847
— brevicaudata striata **475**, *510*
— — venningi 475, *510*
— crassa 847
— crispifrons 847
— epilepidota 474, 555
— — bakeri *511*
— — davisoni *511*
— — epilepidota **475**, *511*
— — guttaticollis *510*
— — roberti **475**, 496*, *511*
— macrodactyla 465, 466
— — lepidopleura **474**, *510*
— — macrodactyla **474**, *510*
— marmorata 847
— rabori 847
— rufipectus 847
— sorsogonensis 847
narcissina, Ficedula 389, 674*, 735, 737, **743**, *788*
nasale, Crysomma **480**, *517*
Nasica longirostris 837
nasutus, Lanius 289, **300**, *315*
natalensis, Chloropeta 546—548, 550, 573, **574**, *666*
natalensis, Cisticola 546, 547, 549, 550, 598, 600, 607, **608**, 610*, *695*, *696*
natalensis, Cossypha **376**, *420*
natalensis, Laniarius *311*
natalensis, Sphenoeacus **574**, *666*
natalensis, Tchagra **293**, *309*
natalensis, Turdoides **481**, *522*
nationi, Myiobius *107*
nattereri, Anthus **218**, *230*

nattereri, Cotinga 843
nattereri, Pipra 843
natronensis, Prinia 548, **616**, *701*
naumanni, Pycnonotus 250
naumanni, Turdus 367, **408**, *455*, *456*
ndussumiensis, Criniger **261**, *277*
nea, Seisura **757**, *799*
nebulosa, Cercomela **387**, *430*
nebulosa, Rhipidura *805*
necopinus, Xiphorhynchus 837
Nectariniidae 634
Nectariniiden 67, 83, 634
neglecta, Apalis **627**, *709*
neglecta, Troglodytes **333** (= neglectus)
neglectus, Lepidocolaptes 825
neglectus, Phylloscopus 547, **592**, *679*
neglectus, Platyrinchus 828, 829
neglectus, Troglodytes **333**, *344*
neilgheriensis (für neilgherriensis), Zoothera *444*
Nektarvögel 628
nelsoni, Lanius *317*
nelsoni, Myiarchus *101*
nematura, Lochmias **13**, *32*
nemorivaga, Sylvietta 547, **632**, *715*
nengeta, Fluvicola, s. climazura *92*
nengeta, Taenioptera *88*
Neochelidon tibialis 844
Neocorys 205, **217**
Neocossyphus poensis 846
— rufus **386**
— — gabonensis **386**, 430
— — rufus **386**, *430*
Neoctantes niger 839
Neodrepanis coruscans **67**, *67*
— hypoxantha 841
Neolalage banksiana 850
Neolestes 287
— torquatus **264**, *281*
Neomixis 465, 476, 546
— flavoviridis 847
— striatigula 465
— — pallidior **476**, *512*
— — striatigula *512*
— tenella **476**, 495, *512*
— — debilis **476**, *512*
— — tenella *512*
— viridis 847
Neomyias *803*
Neopelma aurifrons 843
— chrysocephalum 843
— pallescens 843
— sulphureiventer 843
Neopipo cinnamomea 843
Neorhopias *49*, *50*
Neornis 557, *655*
neoxena, Hirundo *199*
Neoxolmis rufiventris 828
nepalensis, Cecropis *201*
Nephelicola minuta 700
nesaea, Cyornis *827*
nesaea, Muscicapa *791*
Nesillas (auch zu Bebrornis) 552, 564, 575, 579, *643*
— aldabranus 550, **578**, (als aidabranus) *668*
— mariae 848
— typicus 352 (als typica)
— — lantzi 551 (als typica), **577**, *668*
— — longicaudatus **577**, *668*
— — typicus 551 (als typica), **577**, 578, *668*
nesiotis, Synallaxis *25*
Nesobates **494**, *541*
Nesocichla eremita procax 400, **402**, *446*
Nesomimus 348
— trifasciatus adamsi **350**, *355*
— — barringtoni 336*, **350**, *355*
— — bauri 350, *355*
— — bindloei 350, *355*
— — melanotis 350, *355*
— — parvulus **350**, *355*
— — personatus **350**, *355*
nesophilus, Thryomanes *340*
Nesotriccus ridgwayi 841
netrix, Bradypterus 550, **560**, *658*
neumanni, Bradornis 734, 735
neumanni, Hemitesia 848
neumanni, Muscicapa **750**, *794*
neumanni, Terpsiphone *813*
neumannianus, Alseonax *793*
Neuseeland-Schlüpfer **67**
newtoni, Calamocichla 208, 548, 549, **573**, *665*
newtoni, Coracina 844
newtoni, Lanius 845
Newtonia 733
— amphichroa 849
— archboldi 849
— brunneicauda 735, **752**, *796*
— fanovanae 849
niassae, Monticola *440*
niassae, Turdus *450*
Nicator 249, 287
— chloris 250, **260**, *276*
— gularis **260**, *277*
— vireo 845

nicefori, Thryothorus 846
nicholsoni, Anthus 213, *227*
nicobariensis, Hypsipetes 845
nidipendulum (s, errore), Idioptilon *111*
nieuwenhuisii, Pycnonotus 845
niger, Centrites *90*
niger, Copsychus 846
niger, Neoctantes 839
niger, Pachyramphus *137*
niger, Platypsaris *138*
nigeriae, Bradornis **739**, *785*
nigeriae, Pycnonotus *269*
nigerrimus, Hypsipetes *280*
nigerrimus, Knipolegus 841
nigra, Camphephaga *245*
nigra, Lalage 231, **235**, 239, *244*
nigra, Myrmecocichla, **389**, *434*
nigra, Pomarea 850
nigrescens, Alauda *179*
nigrescens, Cercomacra **40**, *51*
nigrescens, Contopus 841
nigrescens, Hypsipetes *280*
nigrescens, Pitohui 735, **782**, *824*
nigrescens, Turdus 363, **410**, *457*
nigricans, Cercomacra 34, **40**, *51*
nigricans, Galerida *176*
nigricans, Mirafra 144, **150**, *168*
nigricans, Petrochelidon 184, 185, 187, **190**, 191, *202*
nigricans, Pycnonotus **253**, *268*
nigricans, Sayornis **75**, *90*, *91*
nigricans, Serpophaga **84**, *114*
nigricapillus, Formicarius **43**, *53*
nigricapillus, Lioptilus **491**, *538*
nigricapillus, Myiarchus *103*
nigricapillus, Thryothorus **331**, 332, *341*, *342*
nigricauda, Myrmeciza **41**, *52*
nigriceps, Apalis 848
nigriceps, Eremopterix **151**, *170*, 224*
nigriceps, Heterophasia **491**, *539*
nigriceps, Lanius **300**, *316*
nigriceps, Orthotomus 848
nigriceps, Pycnonotus **256**, *274*
nigriceps, Stachyris 467, **477**, *513*, *514*
nigriceps, Thamnophilus 839
nigriceps, Tityra **133**, *138*
nigriceps, Todirostrum *110*
nigriceps, Turdus **410**, *458*
nigricincta, Aphelocephala 548 (als nigrocincta), **646**, 647, *728*
nigricollis, Chloropsis **238**, *286*
nigricollis, Phoenicircus 843
nigricollis, Ploceus 751
nigricollis, Stachyris 847
nigricrissa, Ptilorrhoa **469**, *501*
nigricristatus, Thamnophilus 33, *46*
nigrideus, Turdus *462*
nigrifrons, Alcippe *515*
nigrifrons, Eremophila **162**, *181*
nigrifrons, Phylloscartes 842
nigrifrons, Rhopocichla 467, **478**, **496***, *515*
nigrifrons, Telophorus **296**, *313*
nigriloris, Cisticola **602**, *691*
nigrimenta, Yuhina 467, 493, **494**, *541*
nigrimentalis, Delichon *203*
nigrimentum (errore auch nigrimentus), Garrulax 466, **484**, *531*
nigrimentum, Monarcha **766**, *810*
nigripectus, Machaerirhynchus 734, 737, **757**, *800*
nigripileus, Pycnonotus 253, *267*
nigrirostris, Turdus *459*
nigrita, Hirundo **189**, *199*
nigritemporalis, Nilaus 289, **291**, *308*
nigritorquis, Rhipidura *804*
nigrocapillus, Tyranniscus 842
nigrocapitatum, Pellorneum **470**, *502*
nigrocinereus, Thamnophilus 839
nigrocinnamomea, Rhipidura 850
nigrofasciata, Geositta 19
nigro-fumosus, Cinclodes **11**, *21*, 837
nigrogenys, Conopophaga *55*
nigrogularis, Clytorhynchus 734, **768**, *812*
nigrogularis, Psophodes **467**, *500*
nigrolineata, Grallaria *54*
nigrolutea, Aegithina *285*
nigromaculata, Phlegopsis 840
nigromitratus, Trochocercus 735, **769**, *812*
nigropectus, Eulacestoma 850
nigropectus, Biatas 839
nigropileus, Turdus **407**, *453*
nigrorum, Stachyris 847
nigrorum, Turdus **407**, *454*
nigrorufa, Crateroscelis 546, 547, **643**, *724*
nigrorufa, Hirundo 844
nigrorufa, Ochromela 674*, 737, **741**, *786*
Nilaus 287, 288
— a. afer **291**, *307*
— — brubru **291**, *308*
— — camerunensis **291**, *307*
— — erlangeri 291, *307*
— — minor **291**, *307*
— — nigritemporalis 289, **291**, *308*
nilghiriensis, Anthus **215**, *228*
nilgiriensis, Saxicola *433*

nilotica, Calamocichla **572**, *665*
nilotica, Gelochelidon 135
niloticus, Lanius **305**, *319*
Niltava 262, 283, 329, 366, 369, 555, 735, 744, 762
— davidi 849
— fastuosa *792*
— grandis 369, 383, 395, 734, 747
— — grandis 737, **747**, *792*
— macgrigoriae 743
— — macgrigoriae 737, **747**, *792*
— — signata **747**, *792*
— sundara 373 (als Muscicapa), 734, 744, 748, 764
— — sundara 737, **747**, *792*
— — whistleri **747**, *792*
nipalensis, Actinodura 847
nipalensis, Alcippe 381, 465, 467, 489, **490**, *537*, *538*
nipalensis, Brachypteryx 369, 412, 740, 745
nipalensis, Coracina 231, **232**, *242*
nipalensis, Cutia 847
nipalensis, Delichon *203*
nipalensis, Lanius 301, *316*
nipalensis, Paradoxornis 467, **495**, *543*
nipalensis, Pitta 59–61, **62**, *65*
nipalensis, Prunella *360*
nipalensis, Troglodytes *344*
nipalensis, Turdoides **480**, *518*
nisoria, Sylvia 287, 290, 300, 324, 546, 548, 551, 552, 571, 574, 581, 584–586, 610*, 633, *671*
nitens, Phainopepla **323**, 336*
nitens, Psalidoprocne 185, **190**, *204*, *205*
nitens, Trochocercus 735, **769**, *812*
nitida, Monarcha **767**, *810*
nitida, Myiagra *798*
nitidus, Acanthopneuste *682*
nitidus, Carpodectes 843
nitidus, Orthotomus 547–550, **596**, *688*
nitidus, Phylloscopus 546, **594**, *683*
nivalis, Plectrophenax 471
niveicapilla, Cossypha **378**, *421*
niveifrons, Pachycephala **773**, *817*
niveigularis, Tyrannus *94*
nivosa, Certhilauda 150
nivosa, Mirafra **150**, *169*
njombe, Cisticola 550, 553, **604**, *693*
nobilis, Chamaeza 840
Nonpasseriformes 3
noomei, Pycnonotus **255**, *274*
normani, Colluricincla **780**, *822*
Nothocercus 382
— bonapartei frantzii 348
Notiochelidon c. cyanoleuca
— — patagonica 184, *193*
— flavipes 844
— m. murina 193
— pileata 184, 193
Notodela **382**, 383, *426*
nouhuysi, Sericornis 552, 644, **645**, *725*
novacapitalis, Scytalopus 841
novaeguineae, Pitta **61**, *65*
novae-hiberniae, Pitta **63**, *65*
novaehollandiae, Coracina 231, **232**, 233, *242*
novaehollandiae, Menura **142**
novaeseelandiae, Anthus 205, **210**, 211, 212, 213, *223–226*
novaeseelandiae, Finschia **650**, *732*
nubica, Galerida **159**, *176*
nubicus, Lanius 299, 303, **305**, *319*, 774, 776
nuchalis, Campylorhynchus **330**, *335*, 336*
nuchalis, Cisticola 550, **607**, *695*
nuchalis, Garrulax **484**, *526*
nuchalis, Grallaria **44**, *54*
nuchalis, Pomatorhinus *507*
Nucifraga 408
nudiceps, Gymnocichla 840
nudicollis, Procnias **134**, *139*
nudigenis, Turdus 367, **407**, *459*, *460*
nudigula, Pachycephala 850
nugator, Myiarchus *102*
Nuttallornis 71, **79**
— borealis 79, *103*
— mesoleucus **79**, *104*
nuttingi, Myiarchus 841
nyansae, Cisticola 551, **605**, 606, *694*
nyansae, Platysteira **765**, 808
nyasa, Cisticola 547, 549, 550, **600**, *689*
nyassae, Anthus **213**, *227*
nyassae, Bradypterus 550, **559**, *657*
Nyctidromus albicollis 133
nyikensis, Melaenornis 735, **738**, *784*
nympha, Pitta **60**, *64*

oatesi, Pitta **62**, *65*
oatesi, Spelaeornis *512*
oaxacae, Thryothorus *342*
obbiensis, Calandrella 844
oberholseri (als wrightii), Empidonax 70, **79**, *105*

oberholseri, Hypothymis **770**, *813*
oberholseri, Toxostoma *357*
oberi, Dysithamnus *48*
oberi, Myiarchus *102*
oberlaenderi, Zoothera 847
obidensis, Dysithamnus *48*
obiensis, Pachycephala 773, **776**, *819*
oblitus, Turdus *461*
obscura, Elaenia *116*
obscura, Leptopoecile 547, **637**, *718*
obscura, Luscinia 846
obscura, Myrmotherula 839
obscura, Pipra 830
obscura, Polioptila *652*
obscura, Prinia **622**, *705*
obscura, Psalidoprocne *204*
obscurata, Stachyris **477**, *514*
obscuratus, Phylloscopus *682*
obscurior, Pachycephala 737, 773, **778**, *821*
obscurus, Empidonax *105*
obscurus, Hemipus 240, *247*
obscurus, Myadestes *429*
obscurus, Phaeornis **402**, *446*
obscurus, Pomatorhinus *506*
obscurus, Pyrocephalus **76**, *93*
obscurus, Regulus 547, **636**, *718*
obscurus, Scytalopus *58*
obscurus, Taraba 33, **35**, *45*
obscurus, Turdus **408**, *455*
obscurus, Tyrannus **77**, *94*
obsoleta, Cranioleuca 27
obsoleta, Ptyonoprogne 185, 188, *196*, *197* (hier für fuligula)
obsoletum, Camptostoma *118*
obsoletus, Hemitriccus 842
obsoletus, Salpinctes **330**, *335*
obsoletus, Xiphorhynchus 825
occidentalis, Catharus 363, **403**, *447*
occidentalis, Chlorocichla **257**, *275*
occidentalis, Eremophila *182*
occidentalis, Garrulax *527*
occidentalis, Myadestes **429**
occidentalis, Myrmeciza **41**, *51*
occidentalis, Pachycephala 773, **776**, *819*
occidentalis, Pomatorhinus *507*
occidentalis, Prunella *361*
occidentalis, Pteruthius **486**, *533*
occidentalis, Pyroderus **133**, *139*
occidentalis, Sialia *427*
occidentalis, Smicrornis **647**, *729*
occidentalis, Thamnomanes 839
occidentalis, Troglodytes *344*
occidentalis, Tyrannus *95*
occipitalis, Hypothymis **770**, *803*
occipitalis, Ixulus 493 (als Iuxulus), *540*, *541*
occipitalis, Phylloscopus 546, **594**, *683*
occipitalis, Urocissa 499
occipitalis, Yuhina *540*, 848
oceanica, Myiagra 734, 754*, **755**, 757, *798*
ocellatum, Toxostoma **351**, *356*
ocellatus, Garrulax 464, **483**, *527*
ocellatus, Xiphorhynchus 837
Ochetorhynchus 15
— certhioides 8
— — certhioides **11**, *20*
— — estebani **11**, *20*
— — luscinia **11**, 15, *20*
— harterti 837
— ruficaudus 837
ochotensis, Locustella 547, 548, 552, **563**, *660*
ochraceiceps, Pomatorhinus *508*
ochraceiventris, Grallaria 827
ochraceiventris, Myiophobus 841
ochraceus, Contopus 841
ochraceus, Criniger **261**, *277*
ochrocara, Sylvietta **632**, *714*
ochrocephala, Mohoua 548, **650**, *732*
ochrocephalus, Trachycomus 251, *265*
ochrolaemus, Automolus *31*
ochroleuca, Grallaria 840
ochroleucus, Hylopezus 840
ochromalus, Eurylaimus **4**, *6*
Ochromela 735
— nigrorufa 674*, 737, **741**, *786*
ochropyga, Drymophila **39**, (errore ochropygia) *50*
ochruros, Phoenicurus 184, 362, 368, 373, **380**, *425*
Ochthoeca 69, 70, 71
— cinnamomeiventris *90*
— diadema **75**
— — diadema *90*
— — gratiosa *90*
— frontalis 841
— f. fumicolor *90*
— gratiosa **75**
— leucophrys *114*, 841
— oe. oenanthoides *90*
— piurae 841
— pulchella 841
— rufipectoralis 841
— superciliosa *90*
Ochthornis littoralis 841
ocreata, Fraseria 292, **739**, *784*

ocularia, Apalis 617
ocularia, Drymoeca 618
ocularis, Motacilla *221*
ocularis, Prunella 846
ocularius, Ploceus 296
ocularius, Prinia 548, 610*, **618**, *702*
ocularius, Priniops **618**, *702*
Odontorchilus branickii 846
— cinereus 846
oedicnemus, Burhinus 125
oedicus, Catharus *448*
oemodium, Conostoma 495 (als aemodium), *542*
oenanthe, Oenanthe 184, 363, 368, 373, **390**, 391, *435*, *436*, 833, 834
Oenanthe 364, 366, 386, **390**, 392, 394, *430*
— alboniger **392**, *438*
— bifasciata 364, 389, **390**, *435*
— bottae **390**
— — frenata *435*
— capistrata 366, **391**, *437*
— deserti atrogularis **391**, *436*
— — deserti **390**, *436*
— — homochroa **390**, *436*
— — oreophila **391**, *436*
— finschii barnesi **391**, *437*
— — finschii **391**, *436*
— — libanotica *436*
— hispanica 387, 390
— — hispanica **391**, *436*
— — melanoleuca 366, 368, **391**, *436*, 743
— — stapazina **391**
— isabellina 363, 368, 373, **390**, *435*
— leucomela *438*
— leucopyga 366
— — aegra **392**, *438*
— — leucopyga **392**, *438*
— leucura 288, 366, 387, 391, 403
— — leucura **392**, *438*
— — syenitica **392**, *438*
— lugens halophila **391**, *437*
— — lugens **391**, *437*
— — persica **391**, *437*
— — sarudnyi *437*
— — variei *437*
— moesta **392**
— — moesta *439*
— monacha **391**, *437*
— monticola 368
— — griseiceps *438*
— — monticola **392**, *438*
— oenanthe 184, 363, 373, 390, 391
— — leucorhoa 368, **390**, *435*
Oenanthe oenanthe oenanthe 368, **390**, *435*
— — phillipsi *436*, 833
— — schioeleri **390**, *435*
— — seebohmi **390**, *436*
— opistholeuca **391**, 392, *437*
— picata 366, **391**, 392, *437*
— pileata 363, 373
— — livingstonii **392**, *439*
— — pileata **392**, *439*
— pleschanka 366, 392
— — cypriaca **392**, *438*
— — hendersoni *438*
— — melanotis **392**, *438*
— — morio 392
— — pleschanka **392**, *438*
— xanthoprymna chrysopygia 366, **390**, *435*
— — kingi **390**, *435*
oenanthoides, Ochthoeca *90*
ogawae, Hypsipetes *279*
oglei, Stachyris **477**, *514*
ogowensis, Bleda *276*
Ohrenlerche 162
Olbiorchilus 328
Olcyornis olivaceus poliogenys *791*
oleaginea, Pipromorpha 73, 96*, *119*, *120*, 829
oleaginea, Psalidoprocne 844
oleaginea, Syndactyla 8, 9, 15, *30*
oleaginea, Xenoctistes 15
oliga, Dendrobiastes 734, **742**, *787*
Oligura 554, *653*
— castaneocoronata 549
— — castaneocoronata **555**, *654*
olivacea, Camaroptera 548, **630**, *712*
olivacea, Chamaeza **43**, *53*
olivacea, Gerygone **647**, 649, *729*
olivacea, Pachycephala **773**, *817*
olivacea, Prinia 549, **623**, *706*
olivacea, Regulus s. olivaceus
olivaceofuscus, Turdus 847
olivaceum, Oncostoma *110*
olivaceum, Pellorneum **469**, *501*
olivaceus, Criniger (s. ndussumiensis) **261**, *277*
olivaceus, Hypsipetes **263**, *279*
olivaceus, Mionectes 73, *119*
olivaceus, Olcyornis 791
olivaceus, Phylloscopus 848
olivaceus, Pomatorhinus *507*
olivaceus, Psophodes **467**, 496*, *500*
olivaceus, Regulus 548 (als olivacea), 634, **635**, *717*
olivaceus, Rhynchocyclus 72, **82**, *109*

olivaceus, Rhinomyias 735, **747**, *792*
olivaceus, Schiffornis 830
olivaceus, Teleophorus **295**, 296, *313*
olivaceus, Turdus 401*, **405**, 407, *449*, *450*
olivascens, Gymnopithys **43**, *53*
olivascens, Muscicapa 849
olivascens, Myiarchus **79**, *103*
olivater, Turdus 847
olivea, Tesia 848
olivetorum, Hippolais 551, **575**, *667*
omalura, Cisticola **613**, *698*
omissa, Synallaxis *26*
Oncostoma 70
— cinereigulare **83**
— — cinereigulare *110*
— — olivaceum *110*
Onychorhynchus 69, 70, **81**
— coronatus 72, **81**
— — coronatus *108*
— mexicanus 71, 72, **81**
— — fraterculus *108*, 829
— — mexicanus *108*
— swainsoni 39, 42, 72, **81**, 83, *108*
opaca, Hippolais 550, 575, **576**, *667*
Ophrydornis 477, *515*
Ophrydornis magnirostris 473
ophthalmicus, Pogonotriccus 96*, 112
opistherythra, Rhipidura 849
opistholeuca, Oenanthe **391**, 392, *437*
optata, Pachycephala 777, *821*
orbitalis, Pogonotriccus 842
orbitalis, Sylvia 548, **588**, *676*
orbitatum, Idioptilon 71, **83**, 84, *111*
orbitatus, Euscarthmornis 71
orbitatus, Euscarthmus 83, 84
orcas, Picathartes 498, **499**, *544*
Orchilus 71, **83**, *111*, *112*
oreas, Lessonia *90*
Oreicola 363, 366, **388**, *433*, *434*
— jerdoni 363, *433*
— timorensis 849
orenocensis, Knipolegus 841
orenocensis, Pyroderus **133**, *139*
Oreocichla *444*
Oreocincla **398**, 399, *444*
— mollissima simlaensis 834
Oreocorys (errore Orocorys) 205, **217**
Oreoica 287, 733, 772
— cristata 402, *817*
— gutturalis 735
— — gutturalis 754*, **772**, *817*
— — pallescens **772**, *817*
Oreophila (für Oreicola) 389
oreophila, Cisticola 549, **606**, *695*
oreophila, Oenanthe **391**, *436*
Oreophylax moreirae 838
Oreopneuste 546, *680*
Oreoscoptes 348
— montanus 336*, **350**, *356*, 399
Oreoscopus gutturalis 546, **645**, *725*
Oreotriccus griseocapillus 843
— plumbeiceps 842
oriens, Erythropygia *414*
orientalis, Acrocephalus 549, 567, **571**, 572, *664*
orientalis, Batis **764**, *807*, 836
orientalis, Cettia **558**, *656*
orientalis, Melocichla 551, **574**, *667*
orientalis, Myioparus **752**, *796*
orientalis, Phyllastrephus *275*
orientalis, Phylloscopus 547, **592**, *679*
orientalis, Pogonocichla **372**, *415*
orientalis, Psalidoprocne 185, 186, **190**, *204*
orientalis, Tchagra 289, **293**, *309*
orientalis, Turdoides *521*
Origma solitaria 546, **642**, *723*
Origmella 642
— rubricata *723*
orinus, Acrocephalus 848
Oriolia bernieri 845
Orioliden 282
oriolus, Oriolus 332, 402, 484, 772, 779, 783
Oriolus 4, 60, 772
— oriolus 332, 402, 484, 772, 779, 783
orleansi, Bradornis **739**, *785*
ornata, Myrmotherula 839
ornatus, Cephalopterus 97*, **134**, *139*
ornatus, Myiotriccus 841
Ornithion 71, **86**
— cinerascens *118*
— pusillum *118*
Ornithion brunneicapillum 843
— inerme 843
— semiflavum 843
Orochelidon *193*
Orocorys s. Oreocorys
orostruthus, Modulatrix 845
orostruthus, Phyllastrephus 845
orpheanum, Parisoma **633**, *715*
orpheus, Mimus *353*
orpheus, Pachycephala 850
Orthonychinae 463, **467**
Orthonyx 463, 464
— spaldingii **467**, *500*
— temminckii **467**
— — dorsalis *500*

Orthonyx temminckii temminckii 496*, *500*
orthonyx, Acropternis 841
Orthotomus 551, 577, 597—599, 622, 689, 848
— atrigularis *688*
— a. atrogularis 547, 550, **596**, *688*
— — chloronotus 547, **597**, *688*
— — derbianus **597**, *688*
— — frontalis 547, 553, **597**, *688*
— — nitidus 547—550, **596**, *688*
— cinereiceps 848
— nigriceps 848
— r. ruficeps *688*
— samarensis 848
— sepium 613
— — borneonensis **597**, 610*, *688*
— — sepium 547, **597**, *689*
— sericeus hesperius **597**, *688*
— — ruficeps 550, *688* (als r. r.)
— sutorius 547, 548, **596**, 597
— — edela **596**, 597, *688*
— — guzurata 553, **596**, *687*
— — longicauda 550, **596**, *688*
— — maculicollis *688*
— — patia **596**, *687*
— — sutorius 549, 550, 596, *687*
ortleppi, Prinia **617**, *702*
Ortygocichla 545
— rubiginosa 548, 552, **581**, *670*
oscillans, Rhinomyias 849
osculans, Misocalius 641
osculans, Sericornis **644**, *724*, *725*
osmastoni, Urosphena 547, **555**, 556, *654*
Ostbrachpieper (Anthus godlewskii) 211
Otocompsa 249, 253, **255**, *266*
Otocoris **161**, *181*
Otocorys *181*
Otomela 315
ottonis, Asthenes 838
ourovang, Hypsipetes *279*
oustaleti, Cinclodes *21*
oustaleti, Phylloscartes 842
ovamboensis, Erythropygia *413*
oweni, Amytornis **639**, *721*
oweni, Megalurus 580
Oxylabes 463, 465, 476, 495
— madagascariensis 476, **494**, *541*
Oxynotus rufiventer 234, *243*
Oxyruncidae 843
Oxyruncinae 69
Oxyruncus 69
Oxyruncus cristatus 843
Oxyura 482
pabsti, Cinclodes 825
Pachycare flavogrisea 736
— — subpallida **772**, *817*
Pachycephala 287, 733—735, **772**, 775
— aurea 850
— caledonica 850
— cinerea s. grisola
— flavifrons 773, **778**, *821*
— grisola butaloides 306 (als cinerea b.), 773, **774**, 775, *818*
— — grisola 737, **774**, *818*
— — homeyeri 773, **774**, *818*
— — vandepolli 775, *818*
— gutturalis *819*
— hyperythra reichenowi 736, 773, **774**, 775, *818*
— — salvadorii *818*
— hypoxantha 850
— implicata 850
— inornata *819*
— — inornata 754*, **773**, *818*
— — gilbertii **773**, *818*
— jacquinoti 777, *820*
— l. lanioides 773, **778**, *821*
— lorentzi 850
— meyeri 850
— modesta 850
— nudigula 850
— olivacea 773
— — macphersiana **773**, *817*
— — olivacea **773**, *817*
— orpheus 850
— pectoralis.736, 775
— — chlorura 298*, 736, **773**, *820*
— — cucullata 773, 774, **777**, *820*
— — dahli 306, 773, **776**, *820*
— — fuliginosa **776**, *819*
— — glaucura 773, **776**, *819*
— — graeffii **777**, *820*, *821*
— — hilli **776**, *820*
— — javana **775**, *819*
— — kandavensis 773, **777**, 778, *820*
— — melanops 735, 773, **777**, *820*
— — melanura 754*, 773, **776**, *820*
— — obiensis 773, **776**, *819*
— — occidentalis 773, **776**, *819*
— — optata **777**, *821*
— — pectoralis 773, **776**, *819*
— — robusta *820*
— — rosseliana 735, 773, **777**, *820*
— — spinicauda 773, **776**, *820*
— — torquata 736, 773, **777**, *820*, *821*

Pachycephala pectoralis violetae **776**, *820*
— — vitiensis 777, *820*
— — xanthoprocta 293, 773, **776**, *819*
— — youngi **776**, *819*
— phaionota 850
— philippinensis 736
— — philippinensis 773, **774**, *818*
— raveni 850
— rufinucha 773, 775
— — gamblei **773**, *817*
— — lochmia 775
— — niveifrons **773**, *817*
— rufiventris 736
— — dulcior 754*, **778**, *821*
— — falcata 773, 776, **778**, *821*
— — rufiventris 773, **778**, *821*
— — xanthetraea 773, **778**, *821*
— rufogularis **773**, *817*
— schlegelii 773
— — obscurior 737, 773, **778**, *821*
— simplex 737
— — griseiceps *819*
— — peninsulae 773, **775**
— — simplex 773, **775**, *819*
— soror bartoni 773, **775**, *818*
— — klossi 735, 737, 773, **774**, 775, *818*
— sulfuriventer 850
— tenebrosa 850
— torquata 777 (s. pectoralis t.)
— vitiensis 777 (s. P. pectoralis v.)
Pachycephalidae 287, 306
Pachycephalinae 733, **772**
pachycephaloides, Clytorhynchus 850
Pachycephalopsis 287, 733, *822*
— hattamensis 849
— poliosoma 293, 734
— — poliosoma **762**, *802*
Pachyramphus 72, 125, 134, 642
— albogriseus 844
— castaneus **131**
— — castaneus *137*
— — intermedius *137*
— cinnamomeus 844
— major 844
— marginatus **132**
— — marginatus *137*
— niger *137*
— polychopterus saturatus **132**, *137*
— — similis 126, *137*
— — spixii **132**, *137*
— polychopterus tristis 97*, 126, **132**, *137*, 831
Pachyramphus rufus 126, **131**, *137*
— spodiurus **131**, *137*
— surinamus 844
— versicolor 831
— — costaricensis 831
— viridis **131**, 132
— — viridis *137*
pacifica, Lalage 236, *245*
pacifica, Myrmotherula 827
pacifica, Synallaxis *26*
pacificus, Troglodytes **333**, *343*
paena, Erythropygia 368, **371**, *414*
pagana, Elaenia **85**, *115*
palaestinae, Prinia 548, **616**, *701*
palawanense, Malacopteron 847
palawanensis, Chloropsis 845
palawanensis, Hypsipetes 845
pallasii, Catharus *448*
pallasii, Cinclus 325, *326*, *327*
pallatangae, Elaenia 842
pallescens, Campylorhynchus **329**, *335*
pallescens, Colluricincla **781**, *823*
pallescens, Corydon **3**, *6*, 96*
pallescens, Neopelma 843
pallescens, Oreoica **772**, *817*
pallescens, Prinia 549, 551, **619**, 621, *702*
pallescens, Pyrrholaemus *723*
pallescens, Troglodytes *343*
palliata, Falculea **320**
palliatus, Cinclodes 837
palliatus, Garrulax 847
palliatus, Thamnophilus 34, **36**, *46*
pallida, Acanthiza *728*
pallida, Aphelocephala **646**, *728*
pallida, Cranioleuca *27*
pallida, Galerida *175*
pallida, Hippolais 550, 553, 575, **576**, 577, *667*, *668*
pallida, Leioptila *539*
pallida, Lullula *178*
pallida, Microeca **752**, *797*
pallida, Molpastes *267*
pallida, Monarcha *809*
pallida, Petrochelidon *202*
pallida, Pitta **62**, *65*
pallida, Ptyonoprogne 185, *196*
pallida, Tchagra *308*
pallida, Upucerthia *20*
pallida, Yuhina **494**, *541*
pallidiceps, Bombycilla **322**
pallididorsalis, Elaenia 829

pallidigula, Chlorocichla 272*, *275*
pallidior, Culicicapa 754*, **765**, *808*
pallidior, Hirundinae *108*
pallidior, Neomixis **476**, *512*
pallidior, Pnoepyga *511*
pallidior, Tarsiger **375**, 376, *419*
pallidipes, Urosphena 547, **555**, 556, 557 (als Cettia), *654*
pallidirostris, Colluricincla *822*
pallidirostris, Lanius **303**, *318*
pallidìtergum, Batis **764**, *807*
pallidiventris, Anthus 844
pallidiventris, Contopus **79**, *104*
pallidiventris, Pipromorpha 96*, *120*
pallidiventris, Turdus *458*
pallidogularis, Luscinia **375**, *418*
pallidus, Blacicus, heute Contopus *104*
pallidus, Bradornis 386, 734, 735, 737, 739, **740**, *785*
pallidus, Cettia 551, **556**, *655*
pallidus, Criniger 845
pallidus, Drymodes *415*
pallidus, Eurylaimus **4**, *6*
pallidus, Sclerurus *32*
pallidus, Tephrodornis **241**, *248*
pallidus, Troglodytes *344*
pallidus, Turdus **408**, *455*
pallipes, Cyornis 735, 737, **746**, *792*
palliseri, Bradypterus 548, **561**, *659*
palmeri, Colluricincla **779**, *822*
palmeri, Phaeornis 847
palmeri, Toxostoma **351**, *356*
Palmschmätzer **224**, 336*
palpebralis, Schizoeaca 837
palpebrosa, Gerygone 553, 647, **648**, *729*, *731*
palpebrosa, Zosterops 613
paludicola, Acrocephalus 548, 552, 562*, 564, **565**, 566, 568, *661*
paludicola, Cistothorus *339*
paludicola, Riparia 184, 186, *195*
palustre, Pellorneum 465, **470**, *502*
palustris, Acrocephalus 549, 552, **568**, 569—572, 584, 587, 590, *662*
palustris, Cistothorus 328, 329, **330**, 336*, *338*, *339*
palustris, Megalurus 548, 552, **578**, *669*
palustris, Parus 637
pammelaina, Melaenornis 734, 737, **738**, *784*
panamensis, Myiarchus 827, 828
panamensis, Scytalopus 841
panayensis, Coracina 844
panayensis, Eumyias 849
pandoo, Monticola 367, **395**, *441*
Panurinae 463
Panurus 463—465, 498
— biarmicus 292
— — biarmicus 467, **495**, 497*, *541*
— — russicus **495**, *542*
Panyptila cayennensis 331
Papageien 14, 42
Papageischnabeltimalien 463
papuana, Microeca 849
papuensis, Coracina **233**, *243*, 272*
papuensis, Megalurus **580**, *669*
papuensis, Sericornis 849
papuensis, Zoothera **399**, *445*
Paradiesvögel 282, 782, 783
Paradisaea 36, 121, 469
— raggiana 782
paradisi, Terpsiphone 737, **771**, 774, *815*, *816*
paradoxa, Eugralla **56**, *58*
Paradoxornis 464, 465, 498
— alphonsianus 464, 465, **495**, 498
— — alphonsianus *543*
— atrosuperciliaris **495**
— — atrosuperciliaris *543*
— conspicillatus 848
— davidianus 848
— flavirostris 464, 465, **495**, 498, *542*
— fulvifrons 848
— gularis 464, 495
— — gularis 466, **498**, *543*
— — transfluvialis **498**, *544*
— guttaticollis 464, 466, **495**, 498, *542*
— heudei 464, 465, **498**, *544*
— nipalensis **495**
— — feae *543*
— — morrisonianus *543*
— — poliotis 467, *543*
— paradoxus 848
— przewalskii 848
— ricketti 848
— ruficeps 290, 464, **495**, 498
— — bakeri 466, 497*, *543*
— — ruficeps 466, **498**, *543*
— ruficollis (recte ruficeps) 466
— unicolor 848
— webbianus 381 (als webbiana), 464, 465, **495**, 498
— — brunneus *543*
— — bulomachus *542*
— — mantschuricus *542*
— — suffusus *542*
— — webbianus *542*
— zappeyi 848

Paradoxornithinae 463, 498
paradoxus, Paradoxornis 848
paraensis, Automolus 15
paraensis, Thamnophilus *47*
paraguayae, Furnarius *21*
parca, Pipromorpha 829
pardalotus, Xiphorhynchus **9**, *17*
pardus, Campylorhynchus **330**, *335*, 336*
parens, Vitia 849
pareola, Chiroxiphia **123**, 124, *128*
pariae, Leptopogon *119*
Paridae 468, 545, 634, 637, 650
Pariden 83
Parisoma 545, 751, 752, *796*
— b. boehmi 548 (böhmi), **634**, *716*
— — somalicum 835, 836
— buryi 849
— layardi 548, 553
— — aridicola **633**, 634, *716*
— — layardi **633**, *716*
— — subsolana **633**, 634, *716*
— lugens jacksoni 548, **634**, *716*
— subcaeruleum 633
— — cinerascens 548, 552, **633**, *615*
— — orpheanum **633**, *715*
— — subcaeruleum 548, 611*, **633**, *715*
parkmanii, Troglodytes **333**, *345*
parnaguae, Megaxenops 839
Paroaria 163
Parophasma 463
— galinieri 848
Parotia lawesi 782
parsonsi, Calamanthus **641**, *722*
parsonsi, Hirundo *199*
Parulidae 369, 574
Paruliden 74, 191
parulus, Spizitornis *113*
Parus 191, 238, 331, 332, 475, 591, 593, 615, 626, 629, 632, 635, 637—639, 647, 649, 743, 770
— cristatus 637, 645
— major 188, 476, 597, 607, 633, 760, 770
— palustris 637
parva, Calamocichla **572**, *665*
parva, Ficedula 581, 616, 735, 737, 741, **743**, 748, *788*, *789*
parvirostris, Colorhamphus 71, **85**, *114*
parvirostris, Coracina 232, *242*
parvirostris, Elaenia *115*
parvissima, Colluricincla **780**, *822*
parvula, Colluricincla 736, **780**, *822*
parvula, Coracina 844
parvus, Anthus **217**, 225*, *230*
parvus, Coryphotriccus **78**, *99*
parvus, Tyranniscus *118*
pasadenensis, Toxostoma *357*
pasiphae, Sylvia **587**, *673*
Passer 122, 150, 163, 208, 210—212, 214, 216, 217, 370, 563
— domesticus 213, 256, 287, 288, 290, 587
— montanus 124, 150, 215, 239, 479, 565, 569, 646
Passerella 215
Passeriformes **3**—(8), 84
passerina, Mirafra 145, **148**, *165*
passerinus, Cacomantis *515*
patae, Certhilauda *169*
patagonica, Asthenes *28*
patagonica, Notiochelidon 184, *193*
patagonicus, Cinclodes *20*, *21*
patagonicus, Mimus *355*
patagonicus, Spizitornis *113*
patia, Orthotomus **596**, *687*
patkaicus Garrulax 466, *523*
patriciae, Motacilla **207**, *220*
paucalensis, Melanopareia **56**
pauciguttatus, Turdus 367, **405**, *451*
paulistum (us errore), Idioptilon *111*
paulistus, Phylloscartes 842
paulucci, Sylvia **585**, *672*
pavoninus, Dromococcyx 41
pectardens, Luscinia *418*
pectoralis, Aphelocephala 849
pectoralis, Coracina **234**, *243*
pectoralis, Garrulax 465, 466, 482, **483**, *525*
pectoralis, Glyphorhynchus 825
pectoralis, Habrura **84**, *113*
pectoralis, Herpsilochmus 839
pectoralis, Luscinia 368, **375**, *418*, 833, 834
pectoralis, Pachycephala 293, 298, 306, 735, 736, 754*, 773—775, **776**, 777, *819*—*821*
pectoralis, Prinia 548, 549, 610*, **618**, *702*
pectoralis (Name Synonym), Prinia **625**, *707*
pectoralis, Rhinomyias *792*
pectoralis, Rhipidura *804*
Pedilorhynchus 751, *796*
peguensis, Pycnonotus **252**, *266*
pekinensis, Alauda **161**, *179*
pekinensis, Rhopophilus 549, **561**, *659*
Pelicinius gutturalis *313*
pelios, Turdus **407**, *449*
Pellorneum 215, 463—465, 470, *503*, 555
— albiventre 466, 469
— — albiventre **470**, 496*, *503*
— — cinnamomeum **470**, *503*

Pellorneum albiventre ignotum 190, 352, **470**, *503*
— capistratum 465, 471, 479, 487
— — capistratoides **470**
— — capistratum **470**, *503*
— — morrelli **470**, *503*
— — nigrocapitatum **470**, *502*
— fuscocapillum 465
— — babaulti **470**, *502*
— — fuscocapillum **470**, *502*
— — scortillum **470**, *502*
— i. ignotum *503*
— palustre 465, **470**, *502*
— ruficeps 465, 470
— — granti *501*
— — jonesi *501*
— — mandellii **469**, 470, *502*
— — minor (recte minus) **469**, *502*
— — olivaceum **469**, *501*
— — punctatum 466, *501*
— — ruficeps **469**, 496*, *501*
— — subochraceum **469**, *502*
— — victoriae **469**, *502*
peltata, Platysteira 735, 737, **765**, 808
Peltops 735
— blainvillii 737, **757**, *799*
— montanus 849
pelvicus, Tephrodornis **240**, *247*
pelzelni, Elaenia 842
pelzelni, Myiarchus *102*
pelzelni, Myrmeciza 840
pelzelni, Pseudotriccus 842
pelzelni, Rhipidura *805*
penardi, Todirostrum **82**, *110*, 829
Peneoenanthe *802*
Peneothello 761
— bimaculatus 849
— cryptoleucus 849
— cyanus 735, 736
— — subcyaneus **760**, *802*
— sigillatus 849
penicillata, Alauda, errore pro Eremophila, *180*
penicillata, Eremophila **162**, 163, *180*
penicillatus, Pycnonotus **254**, *270*
peninsulae, Contopus *104*
peninsulae, Pachycephala 773, **775**
pennsylvanicus, Anthus *229*
Pentholaea 389, *434*
Pentoceryx s. sonneratii *514*
peracensis, Alcippe *537*
percnocara, Culicicapa **766**, *808*
Percnostola caurensis 840
Percnostola leucostigma 840
— lophotes 840
— macrolopha 840
— rufifrons 33
— — rufifrons **41**, *51*
— schistacea 840
peregrinus, Pericrocotus 231, 237, **238**, 239, *246*
perennia, Cisticola 546, 547, 549, 599, **612**, *697*
Pericrocotus **236**, 238
— brevirostris 237, 239, *246*, 845
— — brevirostris **239**, *246*
— cinereus 237, *245*
— cinnamomeus 240
— — cinnamomeus 238, *245*, *246*
— — igneus **238**, *246*
— — iredalei 238, *246*
— — malabaricus 238, *245*
— — peregrinus (= subsp.) 231, **238**
— — saturatus 238 (sub peregrinus), 239, *246*
— — vividus 238, *246*
— divaricatus 236—238
— — divaricatus **237**, *245*
— erythropygius 236, 237, 240
— — albifrons **239**, *246*
— — erythropygius **238**, 239, *246*, 272*
— ethologus favillaceus 231, **239**, *246*
— favillacens 231 (s. ethologus f.)
— flammeus 238
— — elegans 238, *247*
— — exul 239
— — flammeus 231, **238**, *247*
— — fraterculus 238
— — semiruber **238**, *247*
— — siebersi 238, **239**, *247*
— — speciosus 231, **238**, *247*
— lansbergei 845
— miniatus *246*
— — dammermani 239
— — miniatus **239**
— p. peregrinus (recte cinnamomeus p.) 237
— — saturatus (recte cinnamomeus s.) **238**, 239
— roseus 237
— — cantonensis 236, **237**, *245*
— — roseus **237**, *245*
— solaris griseogularis **239**, *246*
— — solaris **239**, *246*
periophthalma, Terpsiphone *816*
Perissocephalus tricolor 844

Perissotriccus 69, 71
— ecaudatus 73, **83**, *112*
perkeo, Batis 836
perlata, Rhipidura *803*
perlatus, Margarornis **13**, *30*
perniger, Hypsipetes *281*
pernix, Myiotheretes 841
peronii, Zoothera 847
perpulla, Cisticola 547, 549, 550, **606**, *695*
perrotii, Hylexetastes 837
persica, Calandrella 156, **157**, *174*
persica, Motacilla *221*
persica, Oenanthe **391**, *437*
personata, Calandrella 844
personata, Gerygone **648**, *729*, *731*
personata, Motacilla *221*
personata, Rhipidura 850
personatus, Arremonops 288
personatus, Nesomimus **350**, *355*
personatus, Pycnonotus *270*
personus, Turdus 407, *459*
perspicillata, Grallaria **44**, *54*
perspicillata, Hymenops *92*
perspicillata, Terpsiphone *814*
perspicillatum, Trichastoma 847
perspicillatus, Garrulax 464, **483**, *523*
perspicillatus, Sericornis 849
pertinax, Contopus **79**, *104*
peruana, Cinnycerthia 846
peruanus, Thryothorus *343*
peruviana, Conopophaga 840
peruviana, Geositta 837
peruviana, Grallaricula 840
peruviana, Rupicola 133, **135**, *139*
peruvianus, Leptopogon 73, *119*
petiti, Psalidoprocne 185, *204*
Petrochelidon 184
— a. albifrons *202*
— andecola 844
— ariel 184, 185, **190**, 191, *203*
— fluvicola 184, **190**, *203*
— fuliginosa 832
— fulva 185, **190**, 191
— — cavicola *203*
— — coronata *203*
— — fulva *202*
— lunifrons 190
— — lunifrons *202*
— nigricans 184, 185, 187, **190**, 191
— — nigricans *202*
— preussi 185, 186, **189**, 190, *202*
— pyrrhonota 185, **190**, 191
— — melanogaster **190**, *202*
Petrochelidon pyrrhonota minima *202*
— — pallida *202*
— — pyrrhonota *202*
— — tachina *202*
— rufigula *202*
— spilodera 185, **190**, *202*
Petroica 736, 759, *801*
— archboldi 849
— bicolor 736, 748, 759, *802*
— bivittata 736
— — bivittata **757**, *800*
— cucullata (recte Melanodryas) 369
— dannefaerdi **759**, *801*
— goodenovii 735, **758**, 759, *800*
— macrocephala 734, *800*
— — macrocephala **759**, *800*
— multicolor 735, 758, 759
— — boodang **757**, *800*
— — campbelli **757**, *800*
— — leggei *800*
— — multicolor **757**, 758, *800*
— — pusilla 734, **758**, *800*
— phoenicea 735, **758**, 759, *800*
— rhodinogaster 735, **758**, 759, *800*
— rosea 735, **758**, 759, *800*
— toitoi **759**, *800*
Petrophila manilla *441*
petrosus, Anthus **216**, *229*
Pflanzenmäher 140
Phacellodomus 8, 9, 12, **13**, 14, 125
— dendrocolaptoides 837
— dorsalis 838
— erythrophthalmus ferrugineigula **14**, 15, *29*
— ruber 8, 29
— rufifrons inornatus *29*
— — rufifrons *29*
— — sincipitalis **13**, *29*
— sibilatrix *29*
— striaticeps 12, 13
— — striaticeps *29*
— striaticollis 8
— — striaticollis *29*
phaea, Chamaea *518*
phaenicuroides, Hodgsonius 348 (für phoenicuroides), **382**, *426*
Phaenostictus mcleannani 840
phaeonotus, Myiarchus 71, *102*
phaeocephalus, Criniger 251, **262**, *278*
phaeocephalus, Myiarchus 841
phaeocercus, Mitrephanes 828, 829
Phaeomyias 69, 70, 828
— leucospodia (als Elaenia) 70, *117*

Phaeomyias murina incomta **86**, *118*
— — tumbezana *118*
— — wagae *118*
Phaeoprogne *192*
Phaeoprogne s. Progne
phaeopygoides, Turdus 367, 401*, **411**, *461*
phaeopygus, Turdus **411**, *461*
Phaeornis o. obscurus **402**, *446*
— palmeri 847
Phaeotriccus hudsoni 841
— poecilocercus 841
phaeopleurus, Catharus **403**, *446*
Phainopepla 321, 322
— nitens lepida **323**
— — nitens **323**, 336*
Phainoptila 322
— melanoxantha 846
phaionota, Pachycephala 850
Pharomachrus 44
phasianellus, Dromococcyx 34
phasianellus, Pteropodocys *242*
Phasianus 374
— colchicus 143
phayrei, Alcippe *537*
phayrei (als phayrii), Anthocichla **59** (als Anthocincla), *64*
phayrei, Pomatorhinus *509*
Phedina **184**, 185
— borbonica 188
— — madagascariensis **187**, *196*
— brazzae **188**, 191, *196*
Phibalura 125, **126**, 134
— flavirostris **126**, *136*, 236
Philemon cockerelli 469
Philentoma pyrrhoptera 850
— velata caesia **768**, *811*
Philepitta 467
— castanea **67**, *67*
— jala 67
— schlegeli 841
Philepittidae 67, 841
philippae, Sylvietta 848
philippensis, Hypsipetes *278*
philippensis, Monticola **395**, *441*
philippensis, Pycnonotus *270*
philippinensis, Cyornis 737, **746**, *791*
philippinensis, Pachycephala 736, 773, **774**, *818*
philippinus, Hypsipetes 250, **262**, *278*
phillipsi, Dumetia *515*
phillipsi, Oenanthe *436*, 833, 834
philomelos, Turdus 135, 143, 288, 293, 294, 296, 350, 362, 364—365, 367, 395, 397, 401*, **409**, 411, *456*, 468, 483, 484, 740, 759
Philydor 125, 838
— atricapillus **13**, 30
— dimidiatus, mit baeri 838
— erythrocercus 838
— erythropterus 838
— hylobius 838
— lichtensteini 838
— pyrrhodes 838
— ruficaudatus 838
— rufus columbianus *31*
— — rufus *31*
Philydorinae 10
Phlegopsis barringeri 840
— borbae 840
— erythroptera 840
— nigromaculata 840
Phleocryptes 8, 9, 11, 14, 15, 125
— melanops 9
— — loaensis *23*
— — melanops **12**, *23*, 96*
— — schoenobaenus *23*
phoebe, Sayornis 73, **75**, *90*
phoenicea, Campephaga 231, **236**, *245* (als Lalage), 272*, 833
phoenicea, Lalage, s. Campephaga *245*
phoenicea, Liocichla **485**, 487, 497*, *532*
phoenicea, Petroica 735, **758**, 759, *800*
phoeniceum, Trochalopterum *532*
Phoenicircus carnifex 843
— nigricollis 843
phoenicomitra, Myiophobus 841
phoenicura, Rhipidura 734, **763**, *804*
phoenicuroides, Ammomanes **153**, *171*
phoenicuroides, Hodgsonius 348, **382**, *426*
phoenicuroides, Lanius **300**, *315*
phoenicuroides, Phoenicurus 362 (für phaenicuroides)
phoenicurus, Ammomanes **152**, 153, *170*
phoenicurus, Bessonornis *421*
phoenicurus, Eremobius 837
phoenicurus, Phoenicurus 8, 184, 359, 362, 368, 374, 375, **380**, 381, 382, 387, *425*, 480, 742
phoenicurus, Pseudattila 843
Phoenicurus 365, 366, 382, 386, 394
— alaschanicus 846
— auroreus 362, 364, 368, 380, **381**, 382
— — auroreus *425*
— — leucopterus *425*, *426*
— caeruleocephalus 362, 368, **380**, *424*
— erythrogaster 362

Phoenicurus erythrogaster grandis **382**, 400*, *426*
— erythronotus 362, 364, **380**, *424*
— frontalis 362, 364, 380, **381**, 382, *425*
— hodgsoni 362, 368, **380**, 381, *425*
— moussieri 362, 363, 366, 373, **381**, *426*
— ochruros 184, 373
— — gibraltariensis 362, 368, **380**, *425*
— — ochruros 362, **380**, *425*
— — phoenicuroides 362, **380**, *425*
— — rufiventris 362, **380**, *425*
— — semirufus 362, **380**, *425*
— — tithys 380, *425*
— phoenicurus 8, 184, 359, 362, 374, 375, 380, 382, 387, 480, 742
— — mesoleucus 380, *425*
— — phoenicurus 368, **380**, 381, *425*
— — samamisicus **380**, *425*
— schisticeps 362, 364, **381**, 382, *425*
Pholidornis rushiae 634
Phoneus *319*
Phragamaticola 546, 551, 577, 643
— aedon 72, 547, 577
— — aedon 552, **564**, *661*
— — rufescens 562*, **564**, *661*
phragmitis, Acrocephalus *661*
phryganophila, Schoeniophylax *24*
phrygia, Xanthomyza 639
Phyllanthus 463
— atripennis 848
Phyllastrephus 249, 257, **259**
— albigularis **259**
— — albigularis *276*
— apperti 845
— baumanni 845
— capensis 258, *275*
— cerviniventris **259**, *275*
— cinereiceps 845
— debilis 845
— fischeri placidus 250, **259**, *276*
— flavostriatus alfredi **259**, *275*
— — flavostriatus **259**, *275*, 577
— fulviventris 845
— hypochloris 845
— icterinus tricolor 250, **259**, *276*
— lorenzi 845
— madagascariensis **260**, 641
— — inceleber *276*
— — madagascariensis *276*
— orostruthus 845
Phyllastrephus poensis 845
Phyllastrephus poliocephalus 845
— scandens acedis **258**, *275*
— — orientalis *275*
— strepitans 845
— tenebrosus 845
— terrestris **258**
— — terrestris *275*
— xanthophrys 845
— x. xavieri **259**, *276*
— zosterops **260**
— — andapae *276*
— — zosterops *276*
Phyllergates 551, 597, 598
— cucullatus 550, 553
— — coronatus 547, **597**, *689*
— — cucullatus 547, **597**, *689*
Phyllolais 628, *710*
Phyllomyias 71, 86, 87, *118*, *119*
— fasciatus 842
— griseiceps 842
— sclateri 86
— virescens 86, 842
Phylloscartes 70
— angustirostris *112*
— chapmani 842
— difficilis 842
— nigrifrons 842
— oustaleti 842
— paulistus 842
— roquettei 842
— superciliaris 842
— ventralis **84**
— — tucumanus **84**, *112*
— — ventralis *112*
Phylloscopus 494, 546, 551, 577, 590, **591**, 594, 599, 626, 628, 635, 637, 677, 679, 680, 682, 683—686
— affinis 376, 546, 547, 553, **592**, 593, *680*
— amoenus 848
— armandii 547
— — armandii **593**, *680*
— bonelli 589, 591, 592
— — bonelli 553, **592**, 610*, *679*
— — orientalis 547, **592**, *679*
— borealis 547
— — borealis 553 (für talovka?), 593
— — kennicotti **593**, *682*
— — talovka **593**, 610*, *681*
— — xanthodryas 547, **593**, *682*
— cantator 546, **594**, *684*
— cebuensis 848

Phylloscopus collybita 476, 488, 492, 494, 548, 577, 591, 597, 613, 625, 631, 636, 637, 643
— — abietinus 591, **592**, 610*, *678*
— — brehmii 547, 591, **592**, *678*
— — canariensis **592**, *679*
— — collybita 553, **592**, *678*
— — fortunatus *679*
— — fulvescens **592**, *679*
— lorenzii **592**, *679*
— — sindianus 547, **592**, *679*
— — tristis **592**, *679*
— coronatus siehe occipitalis
— davisoni 546, **594**, *684*
— f. flavo-olivaceus *684*
— fuligiventer s. fuscatus
— fuscatus 546
— — fuligiventer 547, **593**, *680*
— — fuscatus 553, **593**, *680*
— griseolus 547, 553, **593**, *680*
— ijimae 546, **594**, *683*
— indicus *680*
— inornatus humei 547, 553, **593**, *681*
— — inornatus 547, 553, **593**, *681*
— lugubris *682*
— maculipennis 848
— magnirostris 546, **594**, *682*
— minor *678*
— neglectus 547, **592**, *679*
— nitidus 546, **594**, *683*
— occipitalis coronatus 546, **594**, *683*
— — occipitalis 546, **594**, *683*
— olivaceus 848
— proregulus 547, 591, 593
— — chloronotus **593**, *681*
— — proregulus **593**, *681*
— — simlaensis **593**, *681*
— pulcher humei 547, 591, **593**, *681*
— — inornatus 547, 553, **593**, *681*
— — kangrae 547, **593**, *681*
— — pulcher 547, **593**, *681*
— reguloides 546, **594**, 635
— — assamensis *684*
— — harterti *684*
— — kashmerensis 553, *683*
— — reguloides *683*
— ruficapillus minullus (richtig Seicercus) 547
— sibilatrix 39, 488, 492, 547, 553, 573, 591, **592**, 625, *680*
— s. subaffinis *680*
— subviridis 547, **593**, *681*
— superciliosus *681*
Phylloscopus tenellipes 546, 553, **594**, *683*
— trivirgatus 546
— — guilianetti 553, **594**, *684*
— — ricketti **594**, *684*
— — sarasinorum **594**, *684*
— — trivirgatus **594**, *684*
— trochiloides 546, 591, **594**, 635, *683*
— — ludlowi *682*
— — obscuratus *682*
— — plumbeitarsus *682*
— — trochiloides *682*
— — viridanus 553, *682*
— trochilus 547, 548, **591**, 592, 593, 595 bis 597, 643
— — acredula 610*, *678*
— — eversmanni **591**, *678*
— — fitis 553, **591**, *678*
— — trochilus 553, *678*
— tytleri 546, 547, **592**, *679*
— umbrovirens 548 (recte Seicercus)
— xanthoschistos (recte Seicercus) 553
Phyllostrophus 258
Phytotoma angustirostris 140
— raimondii **140**, *141*
— rara **140**, *141*
— rutila **140**
— — rutila 97*, *141*
piaggiae, Zoothera **397**, *443*
Piaya minuta gracilis 11
Pica 233, 284, 302, 468, 498
pica, Copsychus **379**, *423*
pica, Fluvicola **75**, *92*
picaoides, Heterophasia 464, **492**, *539*
picata, Melanodryas **759**, *801*
picata, Oenanthe 366, **391**, 392, *437*
picata, Rhipidura *803*
Picathartes 465
— gymnocephalus **498**, *544*
— oreas 498, **499**, *544*
Picathartinae 463
picatus, Hemipus **240**, *247*
Picidae 9, 13
Picolaptes 17, 18
picticollis, Garrulax **482**, *525*
pictipennis, Cisticola 548—550, 599, **600**, *690*
pictum, Todirostrum *110*
picumnus, Dendrocolaptes *16*
picus, Dendroplex 15, *17*
picus, Xiphorhynchus 9, 10, 15, *17*
Pieper 145, 158, **205**, 210, 213—215, 218, 249, 471
Piezorhynchus 766, 767, *810*, *811*

Piezorhynchus alecto *810*
pilaris, Atalotriccus 842
pilaris, Turdus 363, 367, 396, 399, 402, 406, **408**, *456*
pileata, Camaroptera **629**, *711*
pileata, Leptasthenura 837
pileata, Macronous s. pileata, Alcippe *516*
pileata, Monarcha 850
pileata, Notiochelidon 184, *193*
pileata, Oenanthe 363, 373, **392**, *439*
pileata, Timalia 467, 470, **479**, 496*, *517*
pileatus, Furnarius 15, *22*
pileatus, Herpsilochmus 839
pileatus, Leptopogon 829
pileatus, Lophotriccus 72, 73, **83**, *111*
pileatus, Piprites 843
Pinarochroa 387
Pinarocorys *168*
Pinarolestes 733, 768, 778, *822*
— macrorhynchus *811*
Pinarornis 364
— plumosus **372**, *415*
pinicola, Zoothera **397**, *443*
pinwilli, Pomatorhinus *507*
Piopio (Turnagra) 783
pipiens, Cisticola 550, 605, **606**, *694*
pipra, Iodopleura 843
pipra, Pipra **123**, *127*, 843
Pipra 121
— aureola 69
— — aureola **122**, *127*
— auricapilla **122**, *127*
— caeruleocapilla 843
— coronata velutina **122**, *127*
— chloromeros 843
— cornuta 843
— erythrocephala 829
— — erythrocephala 121, **122**, 124, *127*
— — flavissima 97*, 121, **122**, *127*
— — rubrocapilla **122**, *127*
— fasciata *127*
— fasciicauda scarlatina **122**, *127*
— i. iris **122**, *127*
— isidorei 843
— mentalis ignifera *127*
— — mentalis *127*
— — minor *127*
— nattereri 843
— obscura 830
— pipra separabilis **123**, *127*, 843
— serena 843
— vilasboasi 830
Pipras 96*, **121**
Pipreola 125
— arcuata 843
— aureopectus 843
— chlorolepidota 843
— formosa 843
— frontalis 843
— intermedia 843
— jucunda 843
— lubomirskii 843
— pulchra 843
— riefferii **130**
— — riefferii *136*
— whytelyi 843
Pipridae 69, **121**, 472, 843
Piprites 121
— c. chloris **121**, *127*
— griseiceps 843
— pileatus 843
Pipromorpha 70, 72, 87
— macconnelli amazona *120*
— oleaginea 73
— — chloronota *119*
— — dyscola *120*
— — pallidiventris 96*, *120*
— — parca 829
— — wallacei *119*
— rufiventris *120*
Piranga 296
— ludoviciana 288
Pirol (Oriolus oriolus) 60, 402, 779, 783
Pirole 282, 332
pispoletta, Calandrella *174*
pitangua, Megarynchus 73, *98*, *99*
Pitangus 69, 70, 78, 79
— caudifasciatus *100*
— lictor 71, 73, 77, 78
— — lictor *100*
— sulphuratus 62, 71, 78, 79
— — bolivianus *100*
— — derbianus *100*
— — maximiliani *100*
— — rufipennis 78, *100*
— — sulphuratus 73, *100*, 777
— — trinitatis 73, *100*
Pithys albifrons 840 (errore)
— — albifrons 826, 827
— castanea 840
Pitohui 287, 733
— cristatus 850
— dichrous 737, 782, *823*
— ferrugineus 735, 737
— — clarus 782, *824*

Pitohui ferrugineus holerythrus 782
— — leucorhynchus **782**, *823*
— incertus 840
— kirhocephalus 850
— nigrescens 735
— — schistaceus **782**, *824*
— tenebrosus 850
Pitta 59—61, 773, 778
— anerythra pallida **62**, *65*
— a. angolensis 59, **61**, *65*
— — longipennis **61**, *65*
— (") reichenowi **61**, *65*
— arcuata 59, **62**, *65*
— atricapilla *65*
— baudi 841
— b. brachyura **60**, *64*
— — cyanoptera 60, *64*
— — everetti **60**, *64*
— — megarhynchua **60**, *64*
— — moluccensis 59, **60**, *64*
— — nympha **60**, *64*
— — vigorsi **60**, *64*
— c. caerulea **62**, *65*, 841
— c. cyanea **60**, *64*
— — ellioti 841
— erythrogaster celebensis **63**, *65*
— — erythrogaster 59, **62**, *65*
— — finschi **62**, *65*
— — gazellae **63**, *65*
— — kuehni **63**, *65*
— — mackloti 59, **63**, *65*, 96*
— — novae-hiberniae **63**, *65*
— — propinqua 59, **62**, *65*
— — rufiventris 59, **62**, *65*
— granatina 59, **63**, *65*
— — forsteni **62**, *65*
— — venusta 59, **63**, *65*
— gurneyi **60**, *64*
— iris **61**, *64*
— kochi 841
— maxima **62**, *65*
— nipalensis 60
— — nipalensis 59, 61, **62**, *65*
— oatesi **62**, *65*
— reichenowi 59
— schneideri 841
— sordida cucullata 59, 60, **62**, *65*
— — javana 61, *65*
— — forsteni **62**, *65*
— — mülleri 59, **61**, 62, *65*
— — novaeguineae **61**, *65*
— — sordida **61**, *65*
— soror 841
Pitta steerei 841
— strepitans **61**, *64*
— superba **62**, *65*
— versicolor 59, 63, *64*
— — simillima **61**, *65*
— — versicolor **61**, *64*
Pittas **59**, 96*
Pittasoma m. michleri 826, 827
— rufopileatum 840
Pittidae **59**, 841
Pityriasinae **287**
Pityriasis **289**
— gymnocephala (als gymnocephalus) **306**, *319*
piurae, Ochthoeca 841
placabilis, Rhipidura *805*
placens, Elaenia **85**, *117*
placens, Myiopagis **85**, 86, *117*
placens, Poecilodryas 849
placidus, Phyllastrephus 250, **259**, *276*
plagosus, Chalcites *728*, 773
Planesticus **410**, *458*, *462*
platenae, Dendrobiastes 849
plateni, Stachyris 847
platensis, Cistothorus 328, **330**, 331, 336*, *338*
platensis, Leptasthenura *24*
platensis, Troglodytes 331
Platycichla 364, 365, **402**, 458
— f. flavipes **404**, *449*
— — melanopleura 367, **404**, *449*
— — venezuelensis **404**, *449*
— — xanthoscelus **404**, *449*
— leucops 847
platycircus, Turdoides **480**, 481, 496*, *522*
Platypsaris aglaiae **132**, 640
— — albiventris *138*
— — latirostris *138*
— — sumichrasti *138*
— — yucatanensis *138*
— homochrous **132**
— — homochrous *138*
— minor 126, **132**, *138*
— rufus **132**, 640
— — rufus *137*
platyrhynchos, Platyrinchus 841
platyrhynchus, Myiarchus *103*
platyrhynchus, Sublegatus *117*
Platyrinchus 69, 70, 71
— cancrominus *108*
— coronatus superciliaris **81**, *109*
— flavigularis 842

Platyrinchus leucoryphus 842
— mystaceus **81**
— — cancrominus **81**, 829
— — insularis 73, *108*
— — mystaceus *108*
— — neglectus 828, 829
— platyrhynchos 841
— saturatus 842
platyrostris, Dendrocolaptes 837
Platysteira 291, 733, 764, *808*
— albifrons 850
— cyanea 735
— — cyanea **765**, *808*
— — nyansae **765**, *808*
— leucopygialis *808*
— peltata 735
— — cryptoleuca **765**, *808*
— — peltata 737, **765**, *808*
— torquata 307, 733
Platysteirinae 733
platyura, Schoenicola **561**, *659*
plebejus, Turdoides **464**, 465, **480**, 481, 496*, *522*
plebejus, Turdus 363, **407**, *459*
Plectrophenax nivalis 471
pleschanka, Oenanthe 366, **392**, *438*
plesius, Cistothorus *339*
pleskei, Locustella 548, **563**, *660*
pleurostictus, Thryothorus 328, **332**, *342*
Ploceidae 69, 381, 634
Ploceiden 295, 751
Ploceus 187, 395, 477
— cucullatus 751
— luteolus 296 (als luteola)
— nigricollis 751
— ocularius 296
plumata, Prionops 289, **290**, *307*
plumbea, Polioptila *652*, *653*
plumbeiceps, Idioptilon *111*
plumbeiceps, Myadestes *429*
plumbeiceps, Oreotriccus 842
plumbeiceps, Terpsiphone 737, *814*
plumbeiceps, Yuhina **492**, *540*
plumbeitarsus, Phylloscopus *682*
plumbeus, Myioparus 736, **751**, 752, *796*
plumbeus, Thamnomanes 839
plumbeus, Turdus 401*, **405**, 407, 410, *457*
plumbiceps, Polioptila *653*
plumosus, Pinarornis **372**, *415*
plumosus, Pycnonotus **255**, *271*
pluto, Myiagra 734, **755**, 757, *798*
Pnoepyga 464, **475**, 476
— a. albiventer 467, **475**, *511*
Pnoepyga albiventer pallidior *511*
— pusilla 555
— — formosana *511*
— — pusilla **475**, *511*
— — rufa **475**, 476, *511*
— squamata *511*
podobe, Cercotrichas 364, **372**, 400*, *415*
poecilocercus, Mecocerculus 842
poecilocercus, Phaeotriccus 841
Poecilodryas 755, 760, **761**, *798*
— albonotata 849
— brachyura 849
— hypoleuca 849
— placens 849
— pulverulenta 735, 736
— — connectens 761, **762**, *802*
— — leucura **761**, *802*
— — pulverulenta 737 (als pulverulentus)
— superciliosa 735
— — cerviniventris **762**, *802*
— — superciliosa **762**, *802*
poecilonota, Hylophylax **43**, *53*
poeciloptera, Geositta (als Geobates) 837
poecilopterus, Geobates 837
poecilorhynchus, Garrulax **484**
poecilosterna, Mirafra 844
poecilotis, Moupinia 847
poecilotis, Pogonotriccus 842
Poecilotriccus 71
— ruficeps **83**
— — ruficeps *111*
poecilurus, Knipolegus 841
Poecilurus candei 838
— kollari 838
— scutatus 838
poensis, Batis 850
poensis, Neocossyphus 846
poensis, Phyllastrephus 845
Pogonocichla 364
— stellata johnstoni *415*
— — orientalis **372**, *415*
— — stellata **372**, *416*
— swynnertoni **373**, *416*
Pogonotriccus 70, **84**
— eximius 842
— flaviventris 842
— gualaquizae 842
— opthalmicus 96*, *112*
— orbitalis 842
— poecilotis 842
— venezuelanus 842

poioicephala, Alcippe 467 (als poioicephalus), **489**, 490, *537*, 555
polatzeki, Calandrella 156, **157**, *174*
polatzeki, Galerida **159**, *177*
poliocephala, Alethe 846
poliocephala, Prionops **290**, *307*
poliocephala, Stachyris **477**, *514*
poliocephalum, Todirostrum 69, 71, **82**, *110*, 637
poliocephalus, Cuculus 613, 641, 654
poliocephalus, Malaconotus *313*
poliocephalus, Phyllastrephus 845
poliocephalus, Tolmomyias **82**, *109*
poliocephalus, Turdus 364, 366, **407**, *453*, *454*
poliochlamys, Laniarius 293
poliochlamys, Malaconotus *313*
Poliocichla 430, 431
— cinerea **387**, *430*
poliogenys, Cyornis 735, **746**, *791*
poliogenys, Olcyornis 791
poliogenys, Seicercus *686*
poliogyna, Melaenornis **738**, *784*
Poliolais *712*
poliolopha, Prionops **291**, *307*
Poliolophus 249, **254**, *270*
Poliomyias luteola *788*
polionotus, Catharus *448*
poliophrys, Alethe 846
poliophrys, Synallaxis **12**, *24*
polioplocamus, Turdoides *521*
polioptera, Coracina 844
polioptera, Cossypha 846
Polioptila 545, 549, 733
— a. albiloris *653*
— — albiventris *653*
— bilineata *653*
— caerulea 554, *653*
— — amoenissima *652*
— — caerulea *652*, *653*
— — obscura *652*
— d. dumicola *653*
— guianensis 848
— lactea 848
— lembeyei *653*
— leucogastra *653*
— melanura abbreviata *653*
— — californica 554, 562*, *652*
— — margaritae *653*
— — melanura *652*
— plumbea *653*
— — atricapilla *653*
Polioptila plumbea bilineata *653*
— — plumbiceps *653*
— — sclateri *653*
— — superciliaris *653*
— schistaceigula 848
Polioptilinae 545
poliosoma, Pachycephalopsis 293, 734, 762, *802*
poliothorax, Trichastoma 847
polioxantha, Eremomela **631**, *713*
polleni, Xenopirostris 845
pollens, Coracina 844
pollux, Cercomela **387**, *431*
polychopterus, Pachyramphus 126, **132**, *137*, 831
polychroa, Prinia 547—550, 600, 618, 622, **623**, 624, *705*, *706*
polyglotta, Hippolais 551, 552, 562*, **575**, *667*
polyglottos, Mimus **348**, *353*
polyglottus, Cistothorus **331**, *338*
polygrammica, Lalage **235**, *245*
polysticta, Asthenes *28*
Polystictus superciliaris 842
polystictus, Xiphorhynchus 10, *17*
Pomarea dimidiata 850
— iphis 850
— mendozae 850
— nigra 850
— whitneyi 850
Pomatorhinus 464, **473**, 474, 477
— erythrogenys austeni (recte ochroceiceps a.) 466
— — celatus *506*
— — erythrocnemis *506*
— — erythrogenys *505*
— — gravivox *506*
— — haringtoni 466, *505*
— — imberbis *506*
— — mcclellandi 466 (errore als Turdinus), *506*
— ferruginosus albogularis *509*
— — ferruginosus 466, *508*
— — formosus *509*
— — phayrei *509*
— horsfieldii horsfieldii *506*
— — obscurus *506*
— — melanurus 506
— — travancoreensis *506*
— h. hypoleucos 464, **473**, *505*
— — tickelli *505*
— montanus bornensis *507*

Pomatorhinus montanus montanus *508*
— — occidentalis *507*
— ochraceiceps austeni 466 (als erythrogenys a.), *508*
— — stenorhynchus *508*
— ruficollis bakeri *508*
— — godwini 466, *508*
— — musicus *508*
— — ruficollis *508*
— — stridulus *508*
— schisticeps cryptanthus *507*
— — fastidiosus (errore auch fastiodiosus) *507*
— — leucogaster *507*
— — mearsi *507*
— — nuchalis *507*
— — olivaceus *507*
— — pinwilli *507*
— — ripponi *507*
— — schisticeps *507*
Pomatorhynchus 292, *308*
Pomatostomus 72, 464, 465, **473**, 474, 644
— halli 847
— ruficeps *510*
— superciliosus ashbyi **474**, *509*
— — gilgandra *509*
— — superciliosus *509*
— temporalis 466, *509*
— — intermedius 496*, *509*
— — rubeculus *509*
— — temporalis *509*
— — tregellasi *509*
— — trivirgatus *509*
pondicerianus, Tephrodornis 231, **241**, *248*
pondoensis, Laniarius *311*
pondoensis, Prinia **620**, *703*
pondoensis, Turdus *450*
Poospiza melanoleuca 56
— torquata 75
porphyreus, Pycnonotus *271*
porphyrolaema, Apalis 848
Porphyrolaema porphyrolaema 843
porphyrolaema, Porphyrolaema 843
portoricensis, Mimus *353*
portoricensis, Turdus *457*
Prachtdrosseln **59**
praecognita, Stachyris *513*
praecox, Thamnophilus 839
Praedo audax 841
praetermissa, Galerida **159**, *177*
prasina, Hylia 546, 553, **634**, *716*
pratensis, Anthus 205, 211, 213, 215, **216**, 217, 218, *229*, 323, 330
praticola, Eremophila **163**, *182*
Pratincola *431*
preissi, Rhipidura *805*
Premnoplex 10
— b. brunnescens *30*
— tatei 838
Premnornis 10
Premnornis gutturigera 838
pretoriae, Monticola 363, **395**, *440*
pretoriae, Ptyonoprogne *197*
preussi, Petrochelidon 185, 186, **189**, 190, *202*
prevostii, Euryceros 845
priesti, Bradypterus **559**, *658*
prigoginei, Chlorocichla 845
prillwitzi, Pycnonotus **255**, *271*
Primärsingvögel 143
primrosei, Pycnonotus *268*
princei, Zoothera 847
pringlii, Dryoscopus 845
Prinia 395, 546, 551, 552, 596, 598, 599, 612, 616, 617, 620, 623, 624, 626, 627, 630, 632
— atrogularis 622
— — atrogularis 549, **622**, *705*
— — khasiana 547, 549, **622**, *705*
— — superciliaris 549, **622**, *705*
— b. bairdii 547, 549, 552, **622**, *705*
— — obscura **622**, *705*
— buchanani 548, **625**, *708*
— burnesii 549
— — burnesii 547, 549, **624**, 625, *707*
— — cinerascens 548, 549, **625**, *707*
— cinereocapilla 547, 550, **625**, *707*
— clamans 548, 553, **618**, *702*
— epichlora 848
— erythroptera 618
— — kirbyi 549, **618**, 623, *702*
— familiaris 613, 622, **623**, *705*
— — olivacea 549, **623**, *706*
— flavicans 548—550, 553, 617, 620
— — flavicans **617**, 618, *702*
— — ortleppi **617**, *702*
— flaviventris 624, 628
— — flaviventris 547, **624**, *706*
— — latrunculus 547 (als Art), **624**, *706*
— — rafflesi **624**, *706*
— — sindiana **624**, *706*
— sonitans 548, 611*, **624**, *707*

Prinia gracilis 551, 555, 616, 736
— — carlo *701*
— — deltae 548, **616**, *701*
— — gracilis 548, 605, **616**, *701*
— — irakensis 549, **616**, *701*
— — lepida 548—550, **616**, 617, *701*
— — natronensis 548, **616**, *701*
— — palaestinae 548, **616**, *701*
— — stevensi 549, 616, **617**, *701*
— hodgsonii 546—548, 550, 615
— — albogularis **625**, *707*
— — hodgsonii **625**, *707*
— — pectoralis (Name Synonym) **625**, *707*
— — rufula **625**, *707*
Prinia inornata 598
— leucopogon 552
— — leucopogon 547, 550, **621**, *705*
— maculosa 553, 620
— — hypoxantha 550, **617**, *701*
— — maculosa 548, 550, **617**, *701*
— m. mistacea *702*
— molleri 550, **621**, *704*
— mystacea 621, *703*
— pectoralis malorensis *702*
— — ocularius 548, 610*, **618**, *702*
— — pectoralis 549, **618**, *702*
— polychroa 600, 618, 622, 623
— — assamica 547—550, **623**, *705*
— — cooki 550, **623**, *705*
— — criniger 547, 548, **622**, 623, 624, *705*
— — polychroa 549, **623**, *706*
— — striata **623**, *705*
— robertsi **622**, *705*
— rufescens austeni 547, 550, 611*, **625**, *707*
— — rufescens 547, 550, **625**, *707*
— socialis 547, 624
— — brevicauda **624**, *706*
— — inglesi **624**, *706*
— — socialis **624**, *706*
— — stewarti **624**, *706*
— somalica erlangeri 549, 550, **621**, 628, *704*
— subflava 619, 621, 736
— — affinis 549, 618, 619, **620**, 621, *703*
— — blanfordi 550, **621**, *704*
— — blythi 548—550, **621**, *704*
— — burmanica 549, **620**, *704*
— — extensicauda 547, 550, **621**, *704*
— — familiaris *704*
— — formosa 550, **621**, *704*
— — franklinii **620**, *704*
— — fusca **620**, *704*
Prinia subflava graueri 548, 549, **620**, *703*
— — harterti (recte herberti) 550
— — herberti 548, 550 (als harterti), **621**, *704*
— — immutabilis 549, 550, **619**, *703*
— — inornata 547, 549, 598, 617, **620**, 621, 623, 624, *704*
— — insularis **620**, *704*
— — melanorhyncha **619**, *703*
— — pallescens 549, 551, **619**, 621, *702*
— — pondoensis **620**, *703*
— — subflava 548, 610*, **619**, *702*
— — tenella 548, 549, **619**, *703*
— — terricolor **620**, *704*
— substriata 549, 550 (als s. substr.), 553, **617**, *702*
— superciliosa *702*
— — superciliosa *702*
— sylvatica 549, 550, 616, 618, 623
— — gangetica 548, **623**, *706*
— — sylvatica 548, 549, **623**, *706*
— — valida 548, 549, **623**, 624, *706*
prinioides, Cisticola **602**, *691*
Priniops 546, 618, *702*
— ocularius **618**, *702*
priocephalus, Pycnonotus **251**, *265*
Prionopidae 733
Prionopinae **287**, 779
Prionopinen 581
Prionops **287**, 291
— alberti 845
— caniceps 845
— gabela 845
— plumata **289**
— — angelica, recte angolica *307*
— — angolica **290**, *307*
— — plumata **290**, *307*
— — poliocephala **290**, *307*
— — talacoma **290**, *307*
— poliolopha **291**, *307*
— retzii tricolor 289, **291**, (als Sigmodus) *307*
— scopifrons 845
pririt, Batis 735, 737, **764**, *807*, 836
pristoptera, Psalidoprocne 185, *204*
prjevalskii, Garrulax **483**, *531*
problematicus, Copsychus **379**, *422*, *423*
procax, Nesocichla 400*, 402, *446*
procera, Cisticola 550, 553, **603**, *692*
Procnias 134, 135
— alba 844
— averanol **134**
— — carnobarba *139*

— nudicollis **134**, *139*
— tricarunculata 844
procurvoides, Campylorhamphus 837
Progne 14, 185—187, 191
— ch. chalybea 186, *193*
— — domestica 187, *193*
— concolor *193*
— dominicensis cryptoleuca *193*
— — dominicensis *193*
— furcata *193*
— modesta elegans *193*
— — modesta *193*
— purpurea *192*
— subis 186
— — hesperia *193*
— — subis *192*
— tapera fusca 185, *192*
— — tapera **187**, *192*, 225*
promeropirhynchus, Xiphocolaptes 15, 837
promiscua, Saxicola 368, *432*
Proparus 488, *536*
prophata, Hypothymis **770**, *813*
propinqua, Pitta 59, **62**, *65*
propinqua, Synallaxis 838
propinquus, Hypsipetes 845
propinquus, Turdus **411**, *462*
proregulus, Phylloscopus 547, 591, **593**, *681*
prosphora, Fraseria **739**, *784*
prosthopellus, Copsychus *422*
Protoceratops 482
protomomelas, Turdus 405, *451*
proxima, Gerygone **648**, *730*
Prunella 146, **359**, 362, 363, 378, 387, 388, 389, 480, 488
— atrogularis 359
— — huttoni 359, *361*
— collaris **359**
— — collaris 359, *360*
— — nipalensis *360*
— — rufilata *360*
— — subalpina *360*
— — tibetana *360*
— — whymperi *360*
— fulvescens dahurica *361*
— — fulvescens *361*
— — nanshanica *361*
— himalayana **359**, *360*
— immaculata *361*
— koslowi tenella *361*
— modularis **359**, 375, 498
— — arduennus *361*
— — hebridium *361*
— — modularis 359, *361*
Prunella modularis occidentalis *361*
— montanella **359**, *360*
— ocularis 846
— rubeculoides **359**
— — muraria *360*
— — rubeculoides *360*
— rubida fervida *361*
— strophiata **359**
— — jerdoni *360*
— — multistriata *360*
— — strophiata *360*
Prunellidae **359**, 362, 846
pryeri, Megalurus 546, **578**, *669*
przevalskii, Bradypterus 550, **560**, *658*
przewalskii, Cinclus *326*
przewalskii, Eremophila *181*
przewalskii, Grallaria 840
przewalskii, Lanius **302**, *317*
przewalskii, Paradoxornis 848
przewalskii, Saxicola **388**, *432*
Psalidoprocne **184**, 191
— albiceps 185
— — albiceps *204*
— antinorii 844
— fuliginosa 185, *204*
— h. holomelaena 204
— — massaica **190**, *204*
— nitens 185, **190**, *204*
— — nitens *205*
— o. obscura *204*
— oleaginea 844
— orientalis 185
— — kösteri 186, **190**, *204*
— — orientalis *204*
— petiti 185
— — petiti *204*
— pristoptera 185, *204*
Psamathia 557, 641, 643
— annae 547, **558**, *656*
psammochroa, Stelgidopterix *194*
Psarisomus 3
— d. dalhousiae **5**, *7*, 382
psaroides, Hypsipetes 250, **263**, *280*
Pseudaedon 374
Pseudalaemon fremantlii delamerei **158**, *175*
— — fremantlii 832
Pseudammomanes
— erythrochlamys *169*
— ferruginea **153**, *171*
Pseudattila phoenicurus 843
Pseudhirundo **184**
— griseopyga gertrudis *194*
— — griseopyga *195*

Pseudoalcippe 491, *537*, *538*
Pseudobias wardi 850
Pseudocalyptomena graueri 837
Pseudochelidon eurystomina **187**, *192*
— sirintarae 844
Pseudocolaptes 10
— b. boissoneautii *30*
— lawrencii 826
Pseudocolopteryx 70, **84**
— acutipennis *113*
— dinellianus *112*
— flaviventris *113*
— sclateri *112*
Pseudocossyphus 363
— bensoni 846
— imerinus **394**, *439*
— — erythronotus *439*
— — imerinus **394**, *439*
— — interioris **394**, *439*
— — sharpei **394**, *439*
— sharpei 394
— — sharpei *439*
Pseudogerygone 545, 546, *729—733*
— brunneipectus *730*
— chloronota *729*
— conspicillata mimikae *730*
— flavilateralis *730*
— fusca *731*
— laevigaster *731*
Pseudominla 191, 488, *535*
— castaneiceps brunneicauda *535*
Pseudopitta 399, *445*, *446*
Pseudorectes 287, 733 (als Pseudorhectes), *824*
Pseudoseisura cristata 8, 9
— — cristata *30*
— gutturalis 838
— lophotes argentina *30*
Pseudotriccus pelzelni 842
— ruficeps 842
— simplex 842
Pseudoturdus *443*
pseudozosterops, Randia 848
Psilorhamphus guttatus 841
Psittiparus 464, 495, 498, *543*
Psophocichla 404, *451*
Psophodes 465
— crepitans 467, *500*
— nigrogularis **467**
— — leucogaster *500*
— — nigrogularis *500*
— olivaceus **467**, 496*, *500*
Pteropodocys 234
— m. maxima **231**, *242*
— phasianellus *242*
Pteroptochidae **55**
Pteroptochos 56, *57*, 467
— castaneus *57*
— megapodius atacamae *57*
— — megapodius *57*
— tarnii **55**, 56, *57*
Pteruthius aenobarbus 486
— — aenobarbus **487**, *533*
— erythropterus 485, *533*
— flaviscapis 487
— — aeralatus *533*
— — flaviscapis **486**, *533*
— — ricketti **486**, *533*
— — validirostris 466, 485, 486, *533*
— melanotis 465 (als melanotus), 466, 486, 487
— — melanotis 467 (als Alcippe), *533*
— rufiventer 847
— xanthochlorus occidentalis **486**, *533*
— — xanthochlorus 467, **486**, *533*
Pterythius aenobarbus 490
— flaviscapus 490
Ptilocichla 463
— falcata 847
— leucogrammica 847
— mindanensis 847
Ptilogonatinae **322**
Ptilogonys 322
— caudatus 846
— c. cinereus **323**
Ptilorrhoa 465
— caerulescens geislerorum **469**, *501*, 834
— — nigricrissa **469**, *501*
— castanonota par 834
— — pulchra 466, **469**, *501*, 834
— leucosticta 465
— — loriae 466, **468**, *501*
ptilosus, Macronous **479**, *517*
Ptilotis 82
Ptyonoprogne **184**
— concolor 184, 188
— — concolor *197*
— fuligula 185, 188
— — anderssoni 186, sub obsoleta *197*
— — fuligula *197*
— — fusciventris 188, *197*
— — pretoriae (sub obsoleta) *197*

Ptyonoprogne fuligula rufigula 184, **187** (sub obsoleta **188**, 197), 225*
— obsoleta 185, **188**
— — obsoleta *196*
— — pallida 185, *196*
— rupestris **188**
— — buchanani 188 (sub obsoleta), *196*
— — rupestris *196*
Ptyrticus 463
— turdinus 847
pucherani, Campylorhamphus 837
pudibunda, Asthenes 838
pudica, Elaenia *116*
pudica, Synallaxis *25*, 34
puella, Cecropis 185, *200*
puella, Hypothymis 735, **770**, *813*
puella, Irena **283**, *286*
pulchella, Apalis 549, **628**, *710*
pulchella, Heterophasia 465, **492**, *539*
pulchella, Ochthoeca 841
pulcher, Myiophobus 841
pulcher, Phylloscopus 547, 553, 591, **593**, *681*
pulcher, Spreo 293, 296
pulcherrimus, Malurus *720*
pulchra, Apalis 549, **626**, *708*
pulchra, Pipreola 843
pulchra, Ptilorrhoa 466, **469**, *501*, 834
pulitzeri, Macrosphenus 848
pullus, Troglodytes *343*
pulpa, Mirafra 844
pulverulenta, Poecilodryas 735—737, **761**, 762, *802*
pumilus, Bradornis **740**, *785*
punctata, Bowdleria 550, 580, **581**, *670*
punctatum, Cinclosoma 465, **468**, 496, 500
punctatum, Pellorneum 466, *501*
punctatus, Thamnophilus **36**, *47*, 96*
puncticeps, Dysithamnus 839
punctulata, Hylophylax 840
punctuliger, Thamnophilus **36**, *47*
punensis, Asthenes 825
punensis, Geositta *19*
punensis, Thripophaga 825
punicea, Xipholena 843
purnelli, Amytornis 849
purpurata, Querula 831
purpurea, Cochoa **385**, 404, *428*
purpurea, Progne *192*
purus, Manacus **124**
pusilla, Acanthiza **646**, *726*, *727*
pusilla, Eremomela 550, **631**, *713*
pusilla, Petroica 734, **758**, *800*
pusilla, Pnoepyga **475**, 476, *511*, 555
pusillum, Ornithion *118*
pusillus, Campylorhamphus 837
pusillus, Empidonax 70, *105*
pusillus, Pycnonotus *267*
puveli, Trichastoma 847
Pycnonotidae 72, 234, **249**, 282, 283, *538*, 845, 846
Pycnonotiden 263, 287
Pycnonotus 215, 218, 249, 250, 252, **253**, 254, 256, 260, 262, 263, 297, 364, 372, 398, 475, 561, 579, 580, 599, 605, 650
— ansorgei 845
— a. atriceps **251**, *265*
— — cinereoventris **251**, *265*
— — major **251**, *265*
— aurigaster 252, 263, 579
— — aurigaster **253**, *268*
— — chrysorrhoides **253**, *268*
— — latouchei *268*
— — schauenseei **253**, *268*, 272*
— barbatus **254**
— — arsinoe *269*
— — barbatus **253**, *268*
— — dodsoni *269*
— — fayi **254**, *269*
— — inornatus *268*
— — layardi 250, **254**, *269*
— — micrus **254**, *269*
— — minor *269*
— — naumanni *250*
— — nigeriae *269*
— — shoanus *269*
— — somaliensis *269*
— — tenebrior *269*, *270*
— — tricolor 250, **254**, 259, *269*
— bimaculatus **254**, 263
— — barat **254**, *270*
— b. blanfordi **255**, *271*
— — conradi **255**, *271*
— — robinsoni *271*
— brunneus 845
— cafer 251, **252**, 262
— — aurigaster *268*
— — bengalensis **253**, *267*
— — burmanicus 253, *268*
— — cafer **252**, *267*
— — humayuni *267*
— — intermedius 250, **253**, *267*
— — melanchimus *267*
— — nigripileus 253, *267*
— — primrosei 268
— — pusillus *267*

Pycnonotus cafer pygaeus 253, *267*
— — stanfordi **253**, *267*
— — wetmorei 250, *267*
— capensis **253**, *268*
— curvirostris 845
— cyaniventris **252**
— — cyaniventris *266*
— dispar 252
— — dispar **252**, *266*
— — gularis **251**, *266*
— — flaviventris **252**, *266*
— erythrophthalmos (als erythrophthalmus) **255**
— — erythrophthalmos *271*
— — salvadorii *271*
— eutilotus 845
— finlaysoni davisoni **254**, *270*
— — eous **254**, *270*
— — finlaysoni **254**, *270*
— flavescens 250
— — flavescens **254**, *270*
— — vividus **254**, *270*
— fuscus 252
— goiavier 579
— — analis **254**, *270*
— — goiavier 250, **254**, *271*
— — jambu *270*
— — personatus *270*
— — suluensis **254**, *271*
— gracilirostris 845
— gracilis s. Nachtrag Bd. III
— hallae 845
— importunus hypoxanthus **255**, *274*
— — importunus **256**, *274*
— — insularis **255**, *274*
— — noomei **255**, 274
— — subalaris **255**, *271*
— jocosus 252
— — emeria **252**, *266*
— — fuscicaudatus **252**, *266*
— — monticola *266*
— — peguensis **252**, *266*
— latirostris congener **256**, *274*
— — latirostris 250, **256**, *274*
— — longus 250
— leucogenys 252, 253
— — humii *267*
— — leucogenys **252**, *267*, *268*
— — leucotis 250, *267*
— — mesopotamica *267*
— leucogrammicus 845
— luteolus **254**
— — insulae *271*
Pycnonotus luteolus luteolus *271*
— masukuensis roehli **255**, *271*
— melanicterus **251**, *265*, *266*
— melanocephalus *265*
— — gularis *266*
— melanoleucos 845
— m. milanjensis **256**, *274*
— montanus 845
— nieuwenhuisii 845
— nigricans **253**, *268*
— penicillatus **254**, *270*
— plumosus **255**
— — billitonis *271*
— — hutzi *271*
— — plumosus *271*
— — porphyreus *271*
— priocephalus **251**, *265*
— simplex prillwitzi **255**, *271*
— — simplex **255**, *271*
— sinensis formosae *266*
— — hainanus *266*
— — septentrionalis *266*
— — sinensis **252**, *266*
— — squamatus 845
— striatus **251**
— — striatus *265*
— taivanus *267*, errore 845
— tephrolaemus fusciceps **256**, *274*
— — kikuyuensis *274*
— — nigriceps **256**, *274*
— — usambarae *274*
— tympanistrigus 845
— urostictus 250, **254**
— — philippensis *270*
— vallombrosae *268*
— v. virens 250, **255**, *271*
— xantholaemus 249, **254**, *270*
— xanthopygos **253**, *268*
— xanthorrhous *266*
— zeylanicus **251**, *265*
Pycnoptilus 142, 545, 551, 641, 643, 644, *773*
— floccosus 260, **642**, *723*
pycnopygius, Achaetops 547, 552, **574**, *666*
Pyctorhis (Pyctoris) 479, *517*, *518*
pygaeus, Pycnonotus 253, *267*
Pygarrhichas 9, 10, 14, 825
— albo-gularis *32*
Pygiptila stellaris 839
pygmaea, Motacilla *219*
pygmaeus, Empidonax *106*
Pygochelidon *193*
Pygoptila *48*

Pyriglena atra **40**, *51*
— l. leuconota *51*
— — maura **40**, *51*
— leucoptera 34, **40**, *51*
pyrocephalus, Machaeropterus 843
Pyrocephalus 37, 69—71, **76**, 79, 86, 288, 291, 756
— rubinus 756
— — cacachacrae **76**, *93*
— — dubius *93*
— — major *93*
— — mexicanus *93*
— — obscurus **76**, *93*
— — rubinus *92*
— — saturatus *93*, 96*
Pyroderus 125, 126, 134
— orenocensis **133**, *139*
— scutatus granadensis **133**, *139*
— — occidentalis **133**, *139*
pyrope, Xolmis 70, **74**, *88*
pyrrhocorax, Pyrrhocorax 499
Pyrrhocorax 135
— pyrrhocorax 499
pyrrhodes, Philydor 838
Pyrrholaemus 551, 641, 644
— brunneus **642**, 674*, *723*
— — pallescens *723*
pyrrholeuca, Asthenes **13**, 27, 28
Pyrrhomyias 71
— cinnamomea **80**
— — cinnamomea *107*
— vieillotioides 71
— — vieillotioides **80**, 96*, *107*
pyrrhonota, Petrochelidon 185, **190**, 191, *202*
pyrrhonotus, Anthus 212, *227*
pyrrhophia, Cranioleuca **12**, *27*
pyrrhops, Stachyris 464, 465, 467, **477**, *513*
pyrrhoptera, Alcippe 474, 486, 487, 489, **490**, *537*
pyrrhoptera, Philentoma 850
pyrrhopterum, Trichastoma 847
pyrrhopygia, Acanthiza *726*
pyrrhopygia, Hylacola **641**, *723*
pyrrhoura, Myzornis **494**, *541*
pyrrhula, Pyrrhula 600
Pyrrhula 488
— pyrrhula 600
Pyrrhulauda *170*
Pyrrhurus 249, **257**, *258*
pyrrogenys, Trichastoma **471**, *504*
pyrrophanes, Cacomantis 641, 643, 777
pyrropygus, Copsychus 846
quadricolor, Telophorus 288, 292, **296**, *313*
quadrivirgata, Erythropygia 364, 369, **371**, *414*
queenslandica, Mirafra **147**, *164*
Quelea 751
Querula purpurata 831
quiescens, Sayornis *91*
quiscalina, Campephaga 833
Quiscalus 474
quitensis, Grallaria 840
quixensis, Microrhopias *49*
quixensis, Myrmotherula **38**
Quoyornis 753, 761, *797*, *802*

raalteni, Anthus **210**, 211, 213, *223*
Rabe (Corvus corax) 135
Rabenartige Vögel (Corvidae) 783
rabori, Napothera 847
raddei, Lanius **300**, *315*
radiatus, Thamnophilus **36**, *46*
rafflesi, Prinia **624**, *707*
raggiana, Paradisaea 782
raimondii, Phytotoma **140**, *141*
rakiura, Miro **760**, *801*
Rallen 474, 746
Rallidae 37, 746
ralloides, Myadestes *429*
rama, Hippolais 551, 562*, 575, **576**, *668*
Ramphastos 9, 482
Ramphocaenus 37, 44, 545, 554
— melanurus 548
— — albiventris 553, **554**, *652*
— — austerus **554**, *562*
— — melanurus **554**, *652*
— — rufiventris **554**, *652*
— — trinitatis **554**, 562*, *652*
Ramphocelus 321
— carbo atrosericeus 321
Ramphocinclus 348, (als Rhamphocinelus)
— brachyurus 846
Ramphocoris 144, (Ramphocorys) 209
— clot-bey 145, 153, **154**, *172*, 581 (Ramphocorys)
Ramphotrigon 71, **82**
— fuscicauda 842
— megacephala **82** (auch megacephalus), *109*
— ruficauda 842
ramsayi, Actinodura 847
ramuensis, Gerygone *730*
Randia pseudozosterops 848
randoni, Galerida *175*
rara, Phytotoma **140**, *141*

Raubwürger (Lanius excubitor) 471, 779
Rauchschwalbe 475
Raupenfresser 231
raveni, Pachycephala 850
ravidus, Turdus 847
rayi, Motacilla *219*
raytal, Calandrella **157**, *173*
razae, Calandrella 844
reclusus, Macronous **479**, *517*
rectirostris, Collyriocincla *823*
rectirostris, Hylocryptus 838
rectirostris, Limnoctites 838
redivivum, Toxostoma 348, **351**, *357*
reevei, Turdus 840
Regulidae 545
Regulinae 545, 634, 637
Reguloides 546, *680*
reguloides, Acanthiza 546, **646**, *727*
reguloides, Phylloscopus 546, 553, **594**, *683, 684*
reguloides, Spizitornis *113*
regulus, Machaeropterus **123**, *127*
regulus, Regulus 548, 553, 634, **635**, 636, 637, *716, 717*
Regulus 83, 545, **634**, 635, 637
— c. calendula 548, **636**, *717*
— — cinerascens 548, 611*, **636**, *717*
— — obscurus 547, **636**, *718*
— goodfellowi 849
— ignicapillus 69, 634, 636, 637
— — balearicus **636**, *717*
— — ignicapillus 548, 553, 634, **636**, *717*
— — madeirensis 547 (maderensis), 634, **636**, 637, *717*
— — teneriffae 548, 634, **636**, *717*
— regulus 634—636, *717*
— — anglorum 548, **635**, *716*
— — azoricus 548, 634, **635**, *716*
— — himalayensis 548, **635**, 637, *716*
— — inermis 548, 634, **635**, *717*
— — japonensis 553, **635**, *716*
— — regulus 548, 553, **635**, 636, *716*
— — tristis 548, **635**, *717*
— satrapa *717*
— — olivaceus 548 (errore olivacea), 634, **635**, *717*
— — satrapa 548, **635**, *717*
rehsei, Acrocephalus 549, **572**, *664*
reichenowi, Cisticola **609**, *697*
reichenowi, Pachycephala 736, 773, **774**, 775, *818*
reichenowi, Pitta 59, **61**, *65*
reichenowi, Tchagra 289
Reinarda squamata 331
reinwardtii, Turdoides *521, 522*
reiseri, Cranioleuca 8, *27*
reiseri, Hippolais **575**, **576**, *667*
reiseri, Turdus *457*
rennelliana, Rhipidura 849
reptatus, Spelaeornis *512*
Resina coronata *720*
restricta, Cisticola 848
retzii, Prionops **291**, als Sigmodus 289, *307*
retzii, Sigmodus, s. Prionops
rex, Troglodytes *346*
Rhagologus leucostigma 850
Rhamphocinclus, recte Ramphocinclus 348
Rhegmatorhina berlepschi 840
— cristata 840
— gymnops 840
— hoffmannsi 840
— melanosticta 840
Rhinocichla 362, 465, 482, *528*
— mitrata **483**
Rhinocrypta **56**, *57*
— l. lanceolata *57*
Rhinocryptes s. Rhinocrypta 56
Rhinocryptidae 8, 14, *26*, **55**, 56, 840
Rhinocryptiden 56
Rhinomyias
— addita 849
— brunneata 849
— colonus 849
— gularis 735
— — gularis **747**, *793*
— olivacea 735 (auch als olivaceus)
— — olivacea **747** (als olivaceus), *792*
— oscillans 849
— pectoralis *792*
— ruficauda 735
— — albigularis **747**, *792*
— umbratilis 735, **747**, *792*
Rhipidura 163, 289, 733, 734, 736, 756, 762, 765—767, 773, *803*
— a. albicollis *804*
— — albogularis *804*
— — canescens 737, *804*
— — pectoralis *804*
— — stanleyi *804*
— — vernayi *804*
— albifrontata *803*
— albolimbata 849
— a. atra *805*
— — cinnamomea *805*
— — vulpes *806*

Rhipidura a. aureola 737, *803*
— — burmanica *803*
— — compressirostris *803*
— brachyrhyncha 849
— cockerelli 849
— c. cyaniceps *804*
— dahli 850
— dedemi 849
— drownei 849
— elegantula 849
— euryura 734, **763**, *803*
— flabellifera *805*
— fuliginosa albicauda *805*
— — albiscapa **763**, *805*
— — alisteri **763**, *805*
— — diemensis *805*
— — fuliginosa *805*
— — pelzelni *805*
— — placabilis *805*
— — preissi *805*
— hyperythra 849
— j. javanica *804*
— — longicauda 754*, *804*
— — nigritorquis *804*
— l. leucophrys 737, *803*
— — melaleuca 737, *803*
— — picata *803*
— l. leucothorax 737, *805*
— maculipectus 849
— malaitae 850
— matthiae 850
— nebulosa altera *805*
— — nebulosa *805*
— nigrocinnamomea 850
— opistherythra 849
— perlata *803*
— personata 850
— phoenicura 734, **763**, *804*
— rennelliana 849
— rufidorsa 849
— rufifrons dryas *806*
— — intermedia *806*
— — kubaryi *806*
— — louisiadensis *806*
— — rufifrons *806*
— — uraniae *806*
— rufiventris finschii 737, *804*
— — gigantea *804*
— — gularis 737, *804*
— — isura 737, *804*
— setosa *804*
— spilodera 849
— superciliaris 850
Rhipidura tenebrosa 850
— threnothorax 849
— tricolor *803*
Rhipidurinae 733
rhodesiae, Apalis **626**, 627, *708*
rhodinogaster, Petroica 735, **758**, 759, *800*
Rhodophila melanoleuca **388**, *433*
Rhodophoneus 292, 293, *310*
Rhopocichla 191, 465
— atriceps **478**
— — atriceps 467, **478**, *515*
— — bourdilloni **478** (als boudilloni), *515*
— — nigrifrons 467, **478**, 496*, *515*
— — siccata **478**, *515*
Rhopophilus 561
— pekinensis 549
— — albosuperciliaris 549 (als alboscapularis), **561**, *659*
— — pekinensis **561**, *659*
Rhopornis ardesiaca 839
Rhyacornis 382
— bicolor 846
— fuliginosus affinis **382**, *426*
— — fuliginosus **382**, *426*
Rhynchocyclus 39, 69, 81, *109*
— brevirostris **82**
— — brevirostris *109*
— fulvipectus 71, **82**, *109*
— olivaceus 72, **82**
— — olivaceus *109*
Rhytipterna **841**
— holerythra **844**
— immunda **844**
— simplex **844**
richardi, Anthus 205, **211**, 212, *223*, *226*
richardsii, Monarcha 850
richardsonii, Myiochanes *104*
ricketti, Paradoxornis 848
ricketti, Phylloscopus **594**, *684*
ricketti, Pteruthius **486**, *533*
richmondi, Gerygone **649**, *731*
ridgwayi, Cotinga **126**, *136*
ridgwayi, Nesotriccus 841
ridgwayi, Xenops 826
Ridgwayia 397, *443*
riefferii, Euchlornis **130**, *136*
riefferii, Pipreola **130**, *136*
riggenbachi, Galerida *175*
riisii, Elaenia *115*
rikeri, Berlepschia 838
Rimator 191, 466
— malacoptilus **474**

Rimator malacoptilus malacoptilus *510*
riparia, Riparia 184, 186, *195*, *196*
Riparia **184**, 185, 191
— c. cincta *196*
— — erlangeri 185, *196*
— — suahelica **187**, *196*, 224*
— congica 844
— paludicola 186
— — brevicaudata *195*
— — chinensis 186, *195*
— — cowani 184, *195*
— — ducis *195*
— — mauritanica *195*
— — minor *195*
— — paludicola *195*
— riparia diluta 184, *196*
— — ijimae *195*, *196*
— — indica *196*
— — riparia 186, *195*
— — shelleyi *196*
— — taczanowskii *195*
— — tibetana *195*, *196*
ripponi, Actinodura **488**, *534*
ripponi, Alcippe **489**, *536*
ripponi, Liocichla **485**, 497*, *532*
ripponi, Pomatorhinus *507*
risora s. risoria
risoria, Yetapa **75**, *91* (als risora), 96*
riukiuensis, Cettia (als riukinensis) 556
rixosa (jetzt rixosus), Machetornis *93*
roberti, Conopophaga *55*
roberti, Cossypha 846
roberti, Napothera **475**, 496*, *511*
roberti, Sphenocichla *512*
roberti, Turdinulus *511*
robertsi, Prinia **622**, *705*
robinsoni, Pycnonotus *271*
robusta, Cisticola 546, 547, 549, 550, **607**, *695*
robusta, Coracina 232, **233**, *243*
robusta, Crateroscelis 849
robusta, Luscinia **375**, *418*
robusta, Motacilla *220*
robusta, Pachycephala *820*
robusta, Saxicola *432*
robustipes, Cettia 547, **557**, 558, *655*
robustirostris, Acanthiza 546, **645**, 646, *727*
rochii, Cuculus 613
rodericanus, Bebrornis 548, **578**, *669*
rodolphei, Stachyris 847
roehli, Pycnonotus **255**, *271*
rogersi, Anthus *226*
Rohrsänger 551, 565, 566, 568, 577, 578
roquettei, Phylloscartes 842
roraimae, Automolus 838
roraimae, Herpsilochmus 839
roraimae, Myiophobus 841
Roraimia 10
— adusta 15
— — adusta *30*
rosea, Petroica 735, **758**, 759, *800*
roseatus, Anthus **216**, *229*
rosenbergi, Sipia 839
roseus, Pericrocotus 236, **237**, *245*
rosseliana, Pachycephala 735, 773, **777**, *820*
rossorum, Saxicola *433*
Rostratula benghalensis australis 772
rostratum, Trichastoma 847
rostratus, Hypsipetes **263**, *280*
rostratus, Mimus *354*
rostratus, Tyrannus 77, *95*
rothschildi, Hirundo *198*
rothschildi, Muscicapa 734, **750**, *795*
Rotkehlchen (Erithacus rubecula) 55, 67, 189, 261, 262, 283, **373**, 381, 387, 393, 470, 741, 743, 746—748
Rotschwänze (Phoenicurus) 394
rouxi, Yuhina **493**, *540*
rowleyi, Eutrichomyias 850
rubecula, Erithacus 55, 189, 254, 261, 262, 283, 329, 362—364, 366, 368, **373**, 375, 377, 381—388, 393, 395, 400* *416*, 470, 600, 616, 623, 650, 741—748 s. a. Rotkehlchen
rubecula, Myiagra 734, **756**, *798*
rubecula, Scelorchilus *57*
rubecula, Zoothera **396**, 398, *443*
rubeculoides, Cyornis 674*, 734, 735, 737, **744**, 745, 746, *790*
rubeculoides, Prunella **359**, *360*
rubeculus, Pomatostomus *509*
ruber, Phacellodomus 8, *29*
rubescens, Anthus **216**, *229*
rubetra, Saxicola 362, 363, 368, **387**, 388, *431*
rubetra, Xolmis 841
rubicapilla, Macronous s. rubicapillus, M.
rubicapillus, Macronous 467 (als rubicapilla), **478**, *516*
rubicola, Saxicola 368, 373—375, 380, 381, 387, **388**, *431*, 494, 600, 740, 744, 750, 763
rubicola, Sylvia **586**, *673*
rubicunda, Stizorhina 368, *429*
rubida, Prunella *361*
rubiensis, Monarcha *809*
rubiginosa, Calandrella *173*
rubiginosa, Ortygocichla 548, 552, **581**, *670*
rubiginosus, Automolus *31*

rubiginosus, Chlorophoneus 295
rubiginosus, Margarornis 838
rubiginosus, Telophorus *313*
rubiginosus, Turdoides *520*
Rubigula 249, **251**, 252, *265*, *266*
rubinus, Pyrocephalus **76**, *92*, *93*, 96*, 756
rubra, Eremophila *182*
rubra, Gerygone 849
rubricapilla, Muscisaxicola 74
rubricata, Origmella *723*
rubrigastra, Tachuris **84**, *113*
rubripes, Turdus **410**, *457*
rubrocanus, Turdus **408**, *455*
rubrocapilla, Pipra **122**, *127*
rubrocristata, Heliochera 843
rubrocristatus, Ampelion, 843
rubropygius, Serilophus **4**, *6*
ruddi, Apalis 550, **627**, *709*
ruddi, Heteromirafra **150**, *168*, 832
ruecki, Cyornis 849
rüppelli, Eurocephalus **289**, 290, 307, 581
rueppelli (rüppelli), Sylvia 551, 552, **586**, *673*
rufa, Casiornis 843
rufa, Cisticola 549, 550, 598, 610*, **612**, *697*
rufa, Formicivora 839
rufa, Lessonia *90*
rufa, Mirafra 844
rufa, Pnoepyga **475**, 476, *511*
rufa, Saxicola *436*
rufa, Schetba 845
rufa, Trichocichla 848
rufalbus, Thryothorus 328, **332**, 336*, *342*
rufaxilla, Ampelion 843
rufaxilla, Heliochera 843
rufescens, Atrichornis **143**
rufescens, Bowdleria 548, **581**, *670*
rufescens, Calamocichla 548, 549, 552, **572**, *665*
rufescens, Calandrella 145, 156, **157**, *173*, *174*, 832
rufescens, Cinclorhamphus *670*
rufescens, Laniocera 844
rufescens, Mirafra **147**, *164*
rufescens, Myiophobus *107*
rufescens, Phragamaticola 562*, **564**, *661*
rufescens, Prinia 547, 550, 611*, **625**, *707*
rufescens, Sericornis 849
rufescens, Sylvietta 547, 548, 550, 552, 611*, **632**, *714*, *715*
rufescens, Trichastoma 847
rufescens, Troglodytes *345*
rufescens, Turdoides *520*
ruficapilla, Alcippe 848
ruficapilla, Cisticola 547, 603, **608**, 618, *696*
ruficapilla, Grallaria **44**, *54*
ruficapilla, Seicercus 546, 547 (als Phylloscopus), 550, **594**, *684*, *685*
ruficapilla, Sylvietta 548, **632**, *714*
ruficapilla, Synallaxis *24*
ruficapilla, Vitia 641, **643**, *724*
ruficapillus, Enicurus **384**, *428*
ruficapillus, Phylloscopus (recte Seicercus) 547
ruficapillus, Seicercus s. ruficapilla
ruficapillus, Thamnophilus 34, **36**, *48*
ruficauda, Chamaeza 840
ruficauda, Cichladusa 362, **378**, *422*
ruficauda, Cinclocerthia 337*, **351**, 357
ruficauda, Erythropygia 370, *413*
ruficauda, Muscicapa 675*, 735, **751**, *795*
ruficauda, Myrmeciza 840
ruficauda, Ramphotrigon 842
ruficauda, Rhinomyias 735, **747**, *792*
ruficauda, Upucerthia 837
ruficaudatus, Philydor 838
ruficaudus, Ochetorhynchus 837
ruficeps, Cisticola 547, 550, 598, **609**, *696*, *699*
ruficeps, Elaenia 842
ruficeps, Formicarius **42**, *52*
ruficeps, Grallaria **44**, *54*
ruficeps, Laniarius **293**, *310*, 833
ruficeps, Luscinia 846
ruficeps, Megalurus *669*
ruficeps, Orthotomus 550, *688*
ruficeps, Paradoxornis 290, 464, 466, **495**, 497*, 498, *543*
ruficeps, Pellorneum 465, 466, **469**, 470, 496*, *501*, *502*
ruficeps, Poecilotriccus **83**, *111*
ruficeps, Pomatostomus *510*
ruficeps, Pseudotriccus 842
ruficeps, Stachyris 464, 467, **477**, *513*
ruficeps, Stipiturus 547, **638**, *720*
ruficeps, Turdus 364, 366, **407**, *454*
ruficollis, Automolus 838
ruficollis, Cinclus *326*
ruficolor, Galerida *177*
ruficollis, Garrulax 464, 466, **483**, 484, *528*
ruficollis, Gerygone 849
ruficollis, Myiagra 734, **755**, 756, *798*
ruficollis, Paradoxornis (richtig ruficeps) 466
ruficollis, Pomatorhinus *508*
ruficollis, Stelgidopteryx *194*
ruficollis, Thamnophilus 34, *47*

ruficollis, Turdus 367, **408**, *455*
ruficrissus, Criniger **261**, *277*
rufidorsa, Rhipidura 849
rufifrons, Apalis 549, 627, **628**, *710*
rufifrons, Formicarius 840
rufifrons, Garrulax *523*
rufifrons, Malacopteron **473**, *505*
rufifrons, Percnostola 33, **41**, *51*
rufifrons, Phacellodomus **13**, *21*
rufifrons, Rhipidura *806*
rufifrons, Stachyris 464, 465, 467 (für ambigua), **476**, 513
rufigaster, Colluricincla **780**, *822*
rufigastra, Cyornis 735, 737, **746**, *791*
rufigenis, Yuhina **492**, *540*
rufigula, Dendrexetastes 10, *16*
rufigula, Dendrobiastes 849
rufigula, Gymnopithys 840
rufigula, Petrochelidon *202*
rufigula, Ptyonoprogne **184**, 187, 188, *197*, 225*
rufigulare, Idioptilon 840
rufigularis, Sclerurus 839
rufilata, Cisticola 549, 550, 552, 603, **604**, *692*
rufilata, Muscicapa 735, *795*
rufilata, Prunella *360*
rufilatus, Tarsiger **375**, *419*
rufimarginatus, Herpsilochmus 839
rufinucha, Campylorhynchus **329**, *334*
rufinucha, Pachycephala **773**, 775, *817*
rufinuchalis, Laniarius **293**, *310*
rufinus, Empidonomus **77**, *95*, 828
rufipectoralis, Ochthoeca 841
rufipectus, Formicarius 840
rufipectus, Leptopogon 843
rufipectus, Napothera 847
rufipenne, Trichastoma 465, 466, **472**, *504*
rufipennis, Cichladusa *422*
rufipennis, Myiozetetes *99*
rufipennis, Pitangus **78**, *100*
rufipennis, Xolmis 841
rufipilea, Mirafra *167*
rufipileatus, Automolus 838
rufitorques, Turdus 363, *461*
rufiventer, Oxynotus 234, *243*
rufiventer, Pteruthius 847
rufiventer, Terpsiphone 735, **771**, *813*, *814*
rufiventris, Brachypteryx *412*
rufiventris, Colluricincla 735, 754*, 781, **782**, *823*
rufiventris, Collyriocincla *822*
rufiventris, Laniarius *311*
rufiventris, Monticola 363, 364, 367, **395**, *441*
rufiventris, Myiagra *799*
rufiventris, Neoxolmis 828
rufiventris, Pachycephala 736, **754***, 773, 776, 778, *821*
rufiventris, Phoenicurus 362, **380**, *425*
rufiventris, Pipromorpha *120*
rufiventris, Pitta 59, **62**, *65*
rufiventris, Ramphocaenus **554**, *652*
rufiventris, Rhipidura 737, *804*
rufiventris, Turdus 404, **410**, *458*
rufivertex, Muscisaxicola *89*
rufobrunneus, Thripadectes 10, *31*
rufociliatus, Troglodytes *347*
rufocinctus, Lioptilus 848
rufocinerea, Grallaria 840
rufocinereus, Monticola 363, **395**, 400*, *440*
rufocinnamomea, Mirafra **148**, **149**, 150, *166*, 831
rufocinnamomea, Terpsiphone 754*, **771**, *814*
rufogularis, Alcippe 464, 465, **489**, *536*
rufogularis, Anthus 216, *229*
rufogularis, Apalis 848
rufogularis, Garrulax 464, 466, **483**, *527*
rufogularis, Pachycephala **773**, *817*
rufolateralis, Smithornis *6*
rufomarginatus, Euscarthmus 842
rufopalliatus, Turdus **411**, *461*
rufopileata, Cisticola *691*
rufopileatum, Pittasoma 840
rufosupereiliata, Syndactyla 8, 9, 15, *30*
rufosuperciliata, Xenoctistes 15
rufula, Cecropis *201*
rufula, Chamaea 467, *518*
rufula, Grallaria 840
rufula, Prinia **625**, *707*
rufuloides, Anthus **211**, *223*
rufulus, Anthus 210, **211**, 212—214, 216, *226*
rufulus, Gampsorhynchus **487**, *534*
rufulus, Troglodytes *347*
rufum, Toxostoma 336*, 348, **350**, 351, *356*
rufus, Anthus 217, *230*
rufus, Attila 69, 126, **130**, *136*
rufus, Furnarius 8—11, 14, *21*, *22*, 34
rufus, Neocossyphus **386**, *430*
rufus, Pachyramphus 126, **131**, *137*
rufus, Philydor *31*
rufus, Platypsaris **132**, *137*, 640
rufus, Zeocephus *817*
rugensis, Metabolus 736, **768**, *811*
rupatensis, Cyornis **745**, *791*
rupestris, Monticola 363, **394**, 395, 400*, *440*
rupestris, Ptyonoprogne **188**, *196*

rupicola, Rupicola **135**, *139*
Rupicola **134**, 135
— crocea 135
— p. peruviana **135**, *139*
— — sanguinolenta 133, **135**, *139*
— rupicola **135**, *139*
rushiae, Pholidornis 634
russatum, Todirostrum 842
russatus, Catharus *446*
russeola, Certhiaxis *27*
russicus, Panurus **495**, *542*
rustica, Hirundo 71, 153, 185, 187, **188**, 189, 191, *197*, *198*, 238, 239, 282, 292, 362, 370, 371, 378, 393, 464, 475, 478, 479, 492, 493, 584, 585, 587, 632, 633, 766, 773—775
rutila, Phytotoma 97*, **140**, *141*
rutilans, Synallaxis *26*
rutilans, Xenops *32*
rutilus, Thryothorus **331**, 336*, *341*
Rynchops 133

sabini, Dryoscopus 845
sabini, Xema 778
sabota, Mirafra 145, **150**, *168*
sacerdotum, Monarcha 850
sagittata, Chthonicola **641**, *723*
sagrae, Myiarchus *102*
saharae, Scotocerca 547, **615**, *701*
Sakesphorus b. bernardi *46*
— c. canadensis **35**, *45*
— — trinitatis 33, *45*
— cristatus 839
— luctuosus 839
— melanonotus 839
— melanothorax 839
sakhalinensis, Cettia 552, **556**, *654*
sala, Alauda *180*
salangae, Criniger 261, *277*
salax, Saxicola *432*
salicicola, Catharus *447*
salictaria, Sayornis *90*
Salpinctes 328
— mexicanus 330
— — albifrons *338*
— — conspersus *338*
— — mexicanus *338*
— obsoletus **330**
— — guadeloupensis *335*
— — obsoletus *335*
— — tenuirostris *338*
Saltator 13
— aurantiirostris 13
salvadorii Pachycephala *818*
salvadorii, Pycnonotus *271*
salvadorii, Turdoides *518*
salvatoris, Cettia **558**, *656*
salvini, Empidonax *106*
salvini, Gymnopithys 840
salvini, Tumbezia 841
salwinensis, Abroscopus *686*
samamisicus, Phoenicurus **380**, *425*
samarensis, Dendrobiastes **741**, *786*
samarensis, Orthotomus 848
samoensis, Turdus **407**, *454*
samueli, Cinclosoma *501*
sandgroundi, Telophorus **296**, *313*
sandlandi, Acanthiza *728*
sandwichensis, Chasiempis **760**, *801*, *802*
sanfordi, Cyornis 849
sanguinolenta, Rupicola 133, **135**, *139*
sannio, Garrulax 464, **483**, *529*
Sapayoa aenigma 843
saphiroi, Anthus 832, 833
sapphira, Muscicapula 734, **744**, *790*
sarasinorum, Phylloscopus **594**, *684*
sarda, Sylvia 548, 549, **590**, 610*, *677*
Sarothrura 467
sarudnyi, Muscicapa 737, **750**, *794*
sarudnyi, Oenanthe *437*
Sathrocercus mariae usambarae *657*
satrapa, Regulus 548, 634, **635**, *717*
Satrapa 70
— icterophrys 75, **76**, *93*
saturatior, Calandrella **156**, *173*
saturatior, Cecropis *200*
saturatior, Eremomela **631**, *713*
saturatior, Terpsiphone *816*
saturatius, Chrysomma **480**, 496*, *517*
saturatus, Formicarius 33, 42, *52*
saturatus, Pachyramphus **132**, *137*
saturatus, Pericrocotus 239, *246*
saturatus, Platyrinchus 842
saturatus, Pyrocephalus *93*, 96*
saturatus, Turdus **407**, *449*
saturninus, Mimus 349, *354*
saturninus, Thamnomanes 839
saularis, Copsychus 235, 367, 369, **379**, 393, 400*, *422*, *423*, 471
savignii, Hirundo 188, *197*
saxatilis, Monticola 10, 363, 367, 394, **395**, *440*
Saxicola 364, 366, 395, *430*, *435*
— albicollis *434*
— albigularis *424*
— amphileuca *436*

Saxicola caprata **388** (c. c. errore), 745
— — aethiops 368, *433*
— — albonotata *433*
— — atrata *433*
— — bicolor 368, *433*
— — burmanicus *433*
— — fruticola *433*
— — nilgiriensis *433*
— — rossorum *433*
— dacotiae **388**
— — dacotiae *431*
— eurymelaena *436*
— ferrea 363, 368
— — ferrea 366, **388**, 389, *433*, *434*
— — haringtoni 363, 367, **389**, *434*
— gutturalis 846
— insignis **387**, *431*
— jerdoni *434*
— leucura **388**, *432*
— macrorhyncha 846
— melanoleuca *437*
— rubetra 362, 363, 368, **387**, 388, *431*
— rufa *436*
— torquata **388**, 623
— — adamauae **388**, *432*
— — axillaris *432*
— — emmae *432*
— — hibernans *431*
— — indica 366, 368, 387, **388**, *431*
— — maura **388**, *431*, *432*
— — promiscua 368, *432*
— — przewalskii **388**, *432*
— — robusta *432*
— — rubicola 368, 373—375, 380, 381, 387, **388**, *431*, 494, 600, 740, 744, 750, 763
— — salax *432*
— — sibilla *432*
— — stejnegeri **388**, *432*
— — stonei 368, *432*
— — torquata *432*, 494
— turanica *437*
saxicolina, Geositta 837
Saxicoloides 393
— fulicata cambaiensis **393**, *439*
— — fulicata 368, **393**, (errore als Art) *439*
— — leucoptera (errore als Art) *439*
saya, Sayornis *91*
Sayornis 69, 70, **75**
— cineracea *91*
— nigricans **75**
— — angustirostris *91*
— — aquatica *91*
— — brunnescens *90*
Sayornis nigricans latirostris *91*
— — salictaria *90*
— — semiatra *90*, *91*
— phoebe 73, **75**, *90*
— saya quiescens *91*
— — saya *91*
Scaeorhynchus 498, *543*
scandens, Phyllastrephus 258, *275*
scansor, Sclerurus *32*
scapularis, Aegithina **282**, *285*
scarlatina, Pipra **122**, *127*
Scelorchilus **56**
— a. albicollis *57*
— — atacamae *57*
— r. rubecula *57*
Scepomycter winifredae 848
schach, Lanius 288, 289, **300**, 301, *315*, *316*, 492
schauenseei, Pycnonotus **253**, *268*, 272*
Schetba rufa 845
schiebeli, Turdus *452*
Schiffornis 121
— major 843
— turdinus 829
— — olivaceus 830
— — wallacei **125**, *129*
— — verae-pacis 121, **125**, *129*
— virescens 121, **125**, *129*, 843
schioeleri, Oenanthe **390**, *435*
schistacea, Coracina 844
schistacea, Percnostola 840
schistacea, Zoothera 847
schistaceiceps, Todirostrum *110*
schistaceigula, Polioptila 848
schistaceus, Enicurus 383, **384**, 385, *428*
schistaceus, Mayrornis 850
schistaceus, Pitohui **782**, *824*
schistaceus, Thamnophilus 839
schistaceus, Turdus **410**, *457*
schisticeps, Abroscopus 547, 550, **595**, *687*
schisticeps, Coracina 844
schisticeps, Phoenicurus 362, 364, **381**, 382, *425*
schisticeps, Pomatorhinus *507*
schisticolor, Myrmotherula **38**, *49*
schistocercus, Leptopterus **321**
schistogynus, Thamnomanes 839
Schizoeaca 838
— coryi 837
— fuliginosa 837
— griseomurina 837
— harterti 837
— helleri 837

Schizoeaca moreirae 838
— palpebralis 837
schlegelii, Cercomela 364, 368, **387**, *431*
schlegelii, Pachycephala 737, 773, **778**, *821*
schlegeli, Philepitta 841
schmitzi, Motacilla **207**, *220*
Schneeammer 471
schneideri, Pitta 841
schoeniclus, Emberiza 206, 207, 577
Schoenicola 550
— platyura alexinae **561**, *659*
— — platyura **561**, *659*
Schoeniophylax ph. phryganophila *24*
Schoeniparus 464, 465, **489**, *536*
— dubius mandellii *536*
schoenobaenus, Acrocephalus 206, 547, 552, 564, **565**, 566, 568, 584, 586, 590, *661*
schoenobaenus, Phleocryptes *23*
Schreivögel 8, 554
schulzi, Todirostrum *110*
schusteri, Cisticola 550, 600, **601**, *690*
Schwalben 3, 13, 14, **184**, 185—188, 190, 191, 493, 632
Schwalbenstare 163
schwaneri, Abroscopus 550, **595**, *686*
schwarzi, Herbivocula 548, 552, 588, **590**, *677*, 835
Schwarzkehlchen 387
Schwirl 578
scirpaceus, Acrocephalus 240, 548 (als Locustella), 549, 552, 564, 566—568, **569**, 570, 571, 573, 587, 589—591, *662*, 758
scirpaceus, Locustella s. Acrocephalus
scita, Stenostira 551, 553, **628**, *710*
sclateri, Ampelion 843
sclateri, Asthenes 838
sclateri, Calandrella 844
sclateri, Camptostoma *118*
sclateri, Chasiempis **760**, *801*
sclateri, Doliornis 843
sclateri, Myrmotherula 839
sclateri, Phyllomyias 86
sclateri, Polioptila *653*
sclateri, Pseudocolopteryx 112
sclateri, Thripophaga 14, *29*
sclateri, Todirostrum *110*
sclateri, Tolmomyias *109*
sclateri, Xanthomyias **86**, *118*
Sclateria n. naevia 34, **41**, *51*, 96*
sclateriana, Amalocichla 847
sclaterii, Coracina **233**, *243*
Sclerurinae 10
Sclerurus 9, 10, 14
Sclerurus albigularis 8
— — albigularis 11, *32*
— caudacutus pallidus *32*
— g. guatemalensis *32*
— mexicanus 839
— rufigularis 839
— s. scansor *32*
— umbretta *32*
scopifrons, Prionops 845
scortillum, Pellorneum **470**, *502*
scotocerca, Cercomela 846
Scotocerca i. inquieta 547, 550, **615**, *701*
— — saharae 547, **615**, *701*
— — striata 547, 550, **615**, *701*
scotops, Eremomela 363, 550, **631**, *713*
Scotothorus 121, *129*, 829
scouleri, Enicurus 364, **383**, *427*
scrutator, Thripadectes 839
scutatus, Poecilurus 838
scutatus, Pyroderus **133**, *139*
Scytalopus **56**
— argentifrons 841
— chiriquensis 841
— femoralis 841
— indigoticus *58*, 125
— latebricola 841
— macropus 841
— magellanicus 56
— — fuscus *58*
— — griseicollis *58*
— novacapitalis 841
— obscurus *58*
— panamensis 841
— speluncae 841
— unicolor 841
— vicinior 841
sechellarum, Copsychus *423*
sechellensis, Bebrornis 848
secunda, Mirafra **147**, *165*
secundus, Machaerirhynchus **757**, *799*
seebohmi, Bradypterus **561**, *658*
seebohmi, Calandrella **156**, *174*
seebohmi, Dromaeocercus 848
seebohmi, Oenanthe **390**, *436*
Segler 331
Seicercus 546, 590, **594**, 595, 596, *679*, *680*, *682*, *683*, *685*, 733
— a. affinis *685*
— — intermedius *686*
— budongoensis 848
— b. burkii *685*
— — tephrocephalus *685*
— — whistleri *685*

Seicercus c. castaniceps *685*
— — sinensis *685*
— g. grammiceps *686*
— herberti 848
— laetus 546, 594
— — laetus 548, **595**, *685*
— montis 848
— poliogenys *686*
— ruficapilla 546, 550 (als ruficapillus)
— — johnstoni **594**, *684*
— — minullus 547 (als Phylloscopus), **594**, *684*
— — ruficapilla **594**, *685*
— — voelckeri **594**, *685*
— umbrovirens 546, 548 (als Phylloscopus), 594, *685*
— — alpinus **595**, *685*
— — mackenzianus **594**, *685*
— — umbrovirens **594**, *685*
— xanthoschistos albospecularis 553 (als Phylloscopus x. albospecularis), *686*
— — tephrodiras *686*
— — xanthoschistos *686*
Seidenschnäpper **322**, 336*
Seidenschwänze **321**, 322—324, 336*
seimundi, Bradornis **740**, *786*
Seisura 734, 767
— i. inquieta **757**, *799*
— — nana **757**, *799*
— — nea **757**, *799*
Seiurus 574
semenowi, Sylvia *676*
semiatra, Sayornis *90*, *91*
semibadius, Thryothorus **332**, *341*
semicinerea, Cranioleuca 838
semicinereus, Dysithamnus *48*
semifasciata, Cisticola 550, 599, **604**, *693*
semifasciata, Tityra 126, **133**, *138*, *139*, 831
semifasciatus, Taraba 33, **35**, *45*
semiflava, Capsiempis *112*, 829
semiflavum, Ornithion 843
semifusca, Myiopatis **86**, *118*
Semimerula **410**, *458*
semipartitus, Bradornis 736, **739**, *785*
semiruber, Pericrocotus **238**, *247*
semirufa, Cecropis *200*
semirufa, Cossypha 376, **377**, *420*
semirufa, Thamnolaea 389, 846
semirufus, Myiarchus 841
semirufus, Phoenicurus 362, **380**, *425*
semitorquata, Alaemon *168*
semitorquata, Ficedula **742**, *788*
semitorques, Spizixos **250**, 251, *265*
senator, Lanius 289, 298, **305**, *319*, 589
senegala, Tchagra 289, **293**, *308*, 309
senegalensis, Batis **764**, *807*
senegalensis, Cecropis 186, 187 (als Hirundo), *200*, *201*
senegalensis, Dryoscopus 845
senegalensis, Galerida *176*
senegalensis, Hirundo, = Cecropis, 187
senex, Todirostrum 842
senilis, Myornis 841
sennetti, Toxostoma **351**, *356*
separabilis, Pipra **123**, *127*
sepiaria, Malacocincla *504*
sepiarium, Trichastoma 470, **471**, *504*
sepium, Orthotomus 547, **597**, 610*, 613, *688*, *689*
septentrionalis, Aegithina *285*
septentrionalis, Dysithamnus **37**, *48*
septentrionalis, Pycnonotus *266*
sequoiensis, Catharus *448*
serena, Pipra 843
sericeus, Orthotomus **597**, *688*
Sericornis 551, 577, 642, 644, 645, *725*
— arfakianus 849
— beccarii minimus 551, **644**, *724*
— citreogularis 551, 641—645
— — cairnsi **643**, 674*, *724*
— — citreogularis **643**, *724*
— frontalis 644, 645
— — ashbyi **644**, *725*
— — balstoni **644**, *725*
— — frontalis 551, **644**, *724*
— — laevigaster 551 (levigaster), **644**, *724*
— — longirostris **644**, *724*
— maculatus **644**, *725*
— — mellori **644**, *725*
— — osculans **644**, *724*, *725*
— humilis 551, **644**, *725*
— keri 849
— lathami *724*
— magnirostris 644
— — howei *725*
— — magnirostris **645**, *725*
— nouhuysi 644
— — nouhuysi 552, **645**, *725*
— papuensis 849
— perspicillatus 849
— rufescens 849
— spilodera 849
— virgatus 849
Serilophus 3, 4, 772
— lunatus lunatus 4, **5**, *6*
— — rubropygius 4, *6*

serina, Calyptocichla 845
Serpophaga 69, 70, **84**, 86, *114*
— araguayae 842
— caudata 70
— cinerea 73, **84**
— — cana *114*
— — cinerea *114*
— — grisea *114*
— griseiceps 842
— hypoleuca 842
— munda **84**, *114*
— nigricans **84**, *114*
— subcristata **84**, *114*
— subflava **84**
serrana, Formicivora 839
serrana, Upucerthia 837
serranus, Turdus 404, **407**, *458*
serripennis, Stelgidopteryx *194*
serva, Cercomacra 839
setafer, Garrulax 484, *530*
Setaria 473, *505*
setaria, Leptasthenura 10, 15, *24*
setarius, Dendrophylax 15
sethsmithi, Muscicapa 734—737, *796*
setifrons, Xenornis 839
Setornis criniger 845
setosa, Rhipidura *804*
severa, Mackenziaena **35**, *45*, 839
sharpei, Camaroptera 550, **629**, *711*
sharpei, Garrulax 464, 465, **484**, *532*
sharpei, Lalage 845
sharpei, Macronyx **209**, *223*, *225**
sharpei, Pseudocossyphus **394**, *439*
sharpei, Sheppardia 373, *416*
sharpei, Smithornis *6*
sharpei, Terenura 839
sharpei, Turdoides **481**, *521*
sharpii, Apalis 848
shelleyi, Riparia *196*
Sheppardia 362
— aequatorialis 846
— cyornithopsis 846
— gabela 846
— gunningi 846
— sharpei bangsi *416*
— — usambarae **373**, *416*
shoanus, Pycnonotus *269*
Sialia 363, 373, **383**
— arctica *427*
— currucoides *427*
— mexicana anabelae *427*
— — australis *427*
— — bairdi *427*
Sialia mexicana mexicana *427*
— — occidentalis *427*
— sialis azurea *427*
— — fulva *427*
— — grata *427*
— — guatemalae *427*
— — sialis *427*
sialis, Sialia *427*
siamensis, Coracina 231, **232**, *242*
Sibia 492, *539*
sibilans, Larvivora 366
sibilans, Luscinia 362, 363, 366, **374**, *416*
sibilator, Sirystes 841
sibilatrix, Phylloscopus 39, 488, 492, 547, 553, 573, 591, **592**, 625, *680*
sibilatrix, Phacellodomus *29*
sibilla, Saxicola *432*
sibirica, Melanocorypha **155**, *172*
sibirica, Muscicapa 675*, 734, 735, 737, **750**, 751, *795*
sibirica, Zoothera 366, 367, **396**, 397, 405, 410, *443*
sibiricus, Anthus *228*
sibiricus, Lanius **302**, *317*
Sicalis 163
siccata, Eremopterix **152**, *170*
siccata, Rhopocichla **478**, *515*
siebersi, Acrocephalus **570**, *663*
siebersi, Pericrocotus 238, **239**, *247*
sierrae, Alauda *178*
Sigelus 734, 735
— silens 739
— — lawsoni **739**, *784*
— — silens **739**, *784*
sigillatus, Peneothello 849
Sigmodus 287, 291
— retzii tricolor 289, *307* (s. Prionops)
signata, Eremopterix 831, 832
signata, Erythropygia 364, **371**, *415*
signata, Niltava **747**, *792*
signatus, Myiotheretes 841
sikkimensis, Garrulax 466, **483**, *525*
silens, Sigelus **739**, *784*
simensis, Turdus *450*
similis, Anthus 205, 213, **214**, 217, *227*
similis, Chloropeta 548, **573**, *666*
similis, Garrulax **484**, *526*
similis, Myiozetetes 73, 78, *99*
similis, Pachyramphus 126, *137*
similis, Telophorus **293**, *312*
simillima, Pitta **61**, *65*
simillimus, Turdus **407**, *453*
simlaensis, Minla **488**, *534*

simlaensis, Oreocincla 834
simlaensis, Phylloscopus **593**, *681*
simlaensis, Zoothera **398**, *444*, 834
Simoxenops striatus 838
— ucayalae 838
simplex, Bleda *275*
simplex, Camaroptera 548, 549, **630**, *712*
simplex, Chlorocichla 250, 256, **257**, 272*, *275*
simplex, Myrmothera 840
simplex, Pachycephala 737, 773, **775**, *819*
simplex, Pseudotriccus 842
simplex, Pycnonotus **255**, *271*
simplex, Rhytipterna 844
simplex, Sylvia *672*
simus, Cacomantis 641, 643, 777
sinaloa, Thryothorus 328, **332**, *342*
sincipitalis, Phacellodomus **13**, *29*
sindiana, Mirafra *168*
sindiana, Prinia **624**, *706*
sindianus, Phylloscopus 547, **592**, *679*
sindianus, Turdoides 466, *520*
sinense, Chrysomma **479**, 480, 490, 496*, *517*
sinensis, Anthus **211**, *223*, *226*
sinensis, Brachypteryx 363, **369**, *412*
sinensis, Enicurus **385**, *428*
sinensis, Pycnonotus **252**, *266*
sinensis, Seicercus *685*
sinensis, Turdus *453*
singatra, Terpsiphone *815*
Singdrossel (Turdus philomelos) 140, 143, 288, 293, 294, 296, 350, 395, 397, 411, 468, 483, 740, 759
singularis, Xenerpestes 838
Singvögel 181, 191, 369, 554
sinlumensis, Spelaeornis *512*
sinuata, Cercomela **386**, *430*
Siphia 743, *788*, *789*
Sipia berlepschi 839
— rosenbergi 839
Siptornis 14, *24*, *27*, *28*
— erythrops *27*
— striaticeps *27*
— striaticollis 838
Siptornopsis hypochondriacus 838
siquijorensis, Hypsipetes 845
sirintarae, Pseudochelidon 844
Sirystes sibilator 841
Sisopygis 70, *93*
— icterophrys 75, **76**
sissonii, Thryomanes 846
Sitagra 296
Sitta 187, 191, 378, 475, 479, 647, 649, 760
Sittasomus chapadensis *16*
— griseicapillus 10
— — griseicapillus *16*
— — griseus *16*
Sittidae 846
Sittiparus 488
Siva 135, 488, *534*
Skutchia borbae 840
slevini, Catharus *448*
sloetii, Campochaera 844
Smicrornis 545, 551, *733*
— b. brevirostris **647**, *729*
— — flavescens **647**, 674*, *728*
— — mallee **647**, *729*
— — occidentalis **647**, *729*
smithersi, Mirafra *166*
smithi, Eremopterix **151**, *169*
smithi, Timalia *517*
smithi, Turdus *450*
smithii, Apalis 627, **628**, *710*
smithii, Hirundo 184, **189**, *199*
smithii, Lanius **304**, *318*
smithii, Turdoides *522*
Smithornis **3**
— capensis camarunensis *6*
— — capensis *6*
— r. rufolateralis *6*
— sharpei zenkeri *6*
Snethlagea minor 842
socialis, Prinia 547, **624**, *706*
soederbergi, Mirafra **147**, *164*
sokokensis, Anthus 844
solaris, Pericrocotus **239**, *246*
solitaria, Agriornis 74, *88*
solitaria, Alcippe 490, *537*
solitaria, Anthipes 849
solitaria, Origma 546, **642**, *723*
solitarius, Cuculus 296, 376
solitarius, Monticola 363, 367, **395**, *441*
solitarius, Myadestes 400*, *429*
solitarius, Myiodynastes **78**, *98*
solstitialis, Troglodytes *347*
somalica, Calandrella 832
somalica, Mirafra **148**, *166*, 831
somalica, Prinia 549, 550, **621**, 628, *704*
somalicum, Parisoma 835, 836
somalicus, Lanius **304**, *318*
somaliensis, Pycnonotus *269*
somervillei, Turdoides *520*
sonitans, Prinia 548, 611*, **624**, *707*
sonivius, Turdoides *519*
sonnerati, Chloropsis **283**, *285*
sonneratii, Pentoceryx *514*

sonomae, Toxostoma *357*
sophiae, Leptopoecile 547, 548, 553, **611***, **636**, 637, *718*
sordida, Asthenes **13**, *28*
sordida, Cercomela **387**, *431*
sordida, Muscicapa 748, *793*
sordida, Pitta 59, 60, **61**, **62**, *65*
sordidus, Anthus **213**, 217, *227*
sordidus, Criniger **261**, *277*
sorghophilus, Acrocephalus 848
soror, Batis 737, **764**, *807*
soror, Chlorocichla 257, *275*
soror, Erythropygia 370, *413*
soror, Pachycephala 735, 737, 773, **774**, 775, *818*
soror, Pitta 841
sorsogonensis, Napothera 847
souleyetii, Lepidocolaptes **11**, *17*
souliei, Actinodura 848
souzae, Lanius **298**, *314*
souzae, Tchagra **293**, *310*
sowerbyi, Turdus *453*
spadiceus, Attila 125, **130**, *136*, 830, 831
spadix, Stachyris *514*
spaldingii, Orthonyx **467**, *500*
sparsimstriata, Locustella 562*, **563**, *660*
Spartonoica maluroides 15, *24*
Spatzen (Passer) 370
Spechte 3
speciosa, Stachyris 847
speciosa, Terpsiphone 737, *814*, *815*
speciosus, Pericrocotus 231, **238**, *247*
spectabilis, Elaenia 73, *115*
speculigerus, Lanius *315*
Spelaeornis 465, **476**
— (caudatus) caudatus 467, 496*, *511*
— chocolatinus 467, *512*
— — oatesi *512*
— — reptatus *512*
— — sinlumensis *512*
— formosus *512*
— longicaudatus *512*
— troglodytoides 847
spelonkensis, Apalis 550
speluncae, Scytalopus 841
Sperling (Passer) 150, 208, 216
Sperlingsvögel, 3, 143
sphenocercus, Lanius 302, **303**, 304, *318*
Sphenocichla 464, **476**
— humei roberti *512*
Sphenoeacus 545, 574, *666*
— afer 548
Sphenoeacus afer afer **574**, *666*
— — natalensis **574**, *666*
— — transvaalensis **574**, *666*
— africanus *666*
Sphenostoma 465
— cristatum **468**, *500*
Sphenura 546, 640, *722*
spilodera, Monarcha s. Neolalage
spilodera, Petrochelidon 185, **190**, *202*
spilodera, Rhipidura 849
spilodera, Sericornis 849
spiloptera, Zoothera **398**, *444*
Spiloptila 546, *702*
spilurus, Thryomanes *340*
spinicauda, Aphrastura *23*
spinicauda, Pachycephala 773, **776**, *820*
spinoletta, Anthus 205, **216**, 217, *229*, *230*, 284, 471
spirurus, Glyphorynchus 10, 15, *16*, 825
spixi, Synallaxis *25*
spixii, Pachyramphus **132**, *137*
spixii, Xiphorhynchus 15, 837
Spizalauda *178*
Spizitornis 69, 70, **84**
— alpinus 842
— fernandezianus 842
— flavirostris 842
— parulus parulus *113*
— — patagonicus *113*
— r. reguloides *113*
Spizixos 72, 249, **250**, 352
— canifrons **250**, 262
— — canifrons *265*
— semitorques cinereicapillus **251**, *265*
— — semitorques **250**, *265*
Spizocorys **158**, *174*
splendens, Malurus *718*
spodiops, Idioptilon 842
Spodiopsar 14
spodioptila, Terenura 839
spodiurus, Pachyramphus **131**, *137*
Spottdrosseln 336*, 348
spragueii, Anthus **217**, *229*
Spreo pulcher 293, 296
Sprosser (Luscinia luscinia) 374
squamata, Acanthiza *727*
squamata, Drymophila **39**, *50*, 839
squamata, Pnoepyga *511*
squamata, Reinarda 331
squamatus, Garrulax 465, 466, **484**, *530*
squamatus, Lepidocolaptes *18*
squamatus (statt squamulatus), Microcerculus 336*

squamatus, Pycnonotus 845
squameiceps, Urosphena 551, 553 (squamiceps), **555**, *654*
squamiceps, Hypsipetes **263**, 264, *279*
squamiceps, Turdoides *519*
squamicristatus, Lophotriccus **83**, *111*
squamiger, Margarornis **13**, *30*
squamigera, Grallaria 840
squamosus, Myrmoderus 41, **42**, *52*
squamulatus, Microcerculus 336* (squamatus), *347*
squamulatus, Turdoides *522*
stabilior, Macronyx *222*
Stachelbürzler **231**
Stachyridopsis 191, 465, *513*
Stachyris 191, 464
— ambigua 464, 465, 477
— — ambigua (als rufifrons a.), 476, *513*
— capitalis 847
— chrysaea assimilis 477, *513*
— — chrysaea 467, 477, *513*
— erythroptera 464, 465
— — erythroptera 477, *514*
— gramiceps 847
— herberti 847
— hypogrammica 847
— leucotis obscurata 477, *514*
— m. maculata 477, *514*
— melanothorax 465
— — melanothorax 477, *515*
— nigriceps 477
— — borneensis *514*
— — coei *514*
— — coltarti *514*
— — davisoni *514*
— — dipora *514*
— — nigriceps 467, *513*
— — spadix *514*
— — yunnanensis *514*
— nigricollis 847
— nigrorum 847
— oglei 477, *514*
— plateni 847
— poliocephala 477, *514*
— pyrrhops 464, 465, 467, 477, *513*
— rodolphei 847
— ruficeps 464, 477
— — bhamoensis *513*
Stachyris ruficeps davidi *513*
— — praecognita *513*
— — ruficeps 467, *513*
Stachyris rufifrons 464, 465
— — ambigua (für a. a.) 467
— — rufifrons 476, *513*
— speciosa 847
— striata 847
— striolata 847
— th. thoracica 477, 514
— whiteheadi 847
Stactocichla 362, 465, 482, **484**, *528*
stalkeri, Coracina **233**, *243*, 272*
stanfordi, Alcippe *538*
stanfordi, Cecropis 189
stanfordi, Pycnonotus **253**, *267*
stanleyi, Rhipidura *804*
stapazina, Oenanthe **391**
Staphida 492, *540*
Staphidia 492
Star (Sturnus vulgaris) 295, 395, 481, 783
Stare 8
starki, Alauda 832
starki, Calandrella **158**, *174*, 832
starki, Chlorophoneus *314*
Steatornis 482
steerei, Pitta 841
steerii, Eurylaimus 837
steerii, Liocichla 485, *532*
steinbachi, Asthenes 838
steindachneri, Anthus **212**, *226*
Steinschmätzer (Oenanthe) 392, 394
stejnegeri, Hypsipetes *279*
stejnegeri, Saxicola **388**, *432*
Stelgidopteryx 13, 75, 86, **184**, 185, 187, 191
— ruficollis aequalis *194*
— — cacabata *194*
— — psammochroa *194*
— — ruficollis *194*
— — serripennis *194*
— — uropygiallis *194*
stellaris, Cistothorus *338*
stellaris, Pygiptila 839
stellata, Brachypteryx 846
stellata, Pogonocichla **372**, *415*, *416*
stellatus, Margarornis 838
stellatus, Tarsiger *415*
Stelzen **205**
stenorhynchus, Pomatorhinus *508*
Stenostira scita 551, 553, **628**, *710*
stentoreus, Acrocephalus 548, 549, 552, 566, 567, **570**, 571, *663*, *664*
stenura, Culicivora **84**, *113*

Stephanophorus 372
stevensi, Acrocephalus 549, **566**, 568, *662*
stevensi, Prinia 549, 616, **617**, *701*
stewarti, Prinia **624**, *706*
stewarti, Surniculus *515*
stewartiana, Bowdleria **581**, *670*
stictigula, Modulatrix **378**, *422*
stictilaemus, Turdoides *522*
stictocephalus, Herpsilochmus 839
stictolaema, Deconychura 837
stictopterus, Mecocerculus 842
stictothorax, Dysithamnus *48*
stictothorax, Myrmophylax 840
stictothorax, Synallaxis *26*
sticturus, Herpsilochmus 839
sticturus, Thamnophilus *47*
stierlingi, Camaroptera 550 (für fasciolata)
stierlingi, Turdus **405**, *451*
Stigmatura 71, **84**
— budytoides flavocinerea *114*
— — inzonata *113*
— napensis 842
Stiphrornis 362
— erythrothorax 363
— — erythrothorax 368, **373**, *416*
Stipiturus m. malachurus **639**, *720*, *721*
— — mallee 547, **638**, *720*
— ruficeps 547, **638**, *720*
Stizorhina finschii **386**, 834, 836
— fraseri 368, **386**
— — rubicunda 368, *429*
stolidus, Myiarchus *102*
stolzmanni, Tyranneutes 843
stonei, Saxicola 368, *432*
Stoparola 262, 283, 738, 748, 793
stormsi, Turdus *449*
straminea, Locustella 550, **564**, *660*
strangei, Cisticola 549, 550, **607**, 608, 610*, *695*
strenuus, Garrulax *527*
Strepera 287
strepera, Elaenia *116*
streperus, Acrocephalus *662*
strepitans, Garrulax 847
strepitans, Phyllastrephus 845
strepitans, Pitta **61**, *64*
streptophorus, Lipaugus 844
stresemanni, Ampelion 843
stresemanni, Hylexetastes 837
stresemanni, Merulaxis 840
stresemanni, Turdus *454*
stresemanni, Zaratornis 843
striata, Coracina **233**, *242*, 844
striata, Drymophila **39**
striata, Formicivora *50*
striata, Graminicola 547, 548, **615**, *700*
striata, Kenopia 847
striata, Leptasthenura 837
striata, Muscicapa 190, 300, 371, 373, 380, 382, 393, 638, 674*, 735—738, 740, 745, 746, **749**, 750—752, 755, 761, 762, 771, *794*
striata, Napothera **475**, *510*
striata, Prinia **623**, *705*
striata, Scotocerca 547, 550, **615**, *701*
striata, Stachyris 847
striata, Yuhina **492**, *540*
striaticeps, Cranioleuca 12
striaticeps, Dysithamnus 839
striaticeps, Entotriccus *92*
striaticeps, Macronous 467, 478, *516*
striaticeps, Phacellodomus 12, 13, *29*
striaticeps, Siptornis *27*
striaticolle(is errore), Idioptilon *111*
striaticollis, Alcippe 848
striaticollis, Anabacerthia 11, 838
striaticollis, Mionectes *119*
striaticollis, Myiotheretes 841
striaticollis, Phacellodomus 8, *29*
striaticollis, Siptornis 838
striatigula, Neomixis 465, **476**, *512*
striatigularis, Xiphorhynchus 837
striatipectus, Synallaxis *26*
striatulus, Troglodytes *346*
striatus, Amytornis 547, **639**, *721*
striatus, Chaetornis 547, 550, **577**, *668*
striatus, Garrulax 464—466, **483**, *525*
striatus, Pycnonotus **251**, *265*
striatus, Simoxenops 838
striatus, Turdoides 466, *520*, *521*
stricklandii, Copsychus **380**, *424*
stridulus, Pomatorhinus *508*
strigata, Colluricincla **781**, *823*
strigata, Eremophila **163**, *182*
strigilatus, Ancistrops 838
strigilatus, Myrmorchilus 839
strigula, Minla 467, **488**, 497*, *534*
striolata, Cecropis 184, 186, 187, **189**, *202*
striolata, Leptasthenura 837
striolata, Stachyris 847
striolatus, Anthus 211, **214**, *226*
striolatus, Machaeropterus **123**, *128*
strophiata, Ficedula 734, 737, **743**, *789*
strophiata, Prunella **359**, *360*
stuarti, Garrulax *524*
Sturnella 62

Sturnidae 306, 409, 463, 498, 499
Sturnus 12, 482
— vulgaris 295, 395, 481, 783
styani, Garrulax **483**, *527*
styani, Hypothymis 737, **770**, *813*
suahelica, Batis 735, **765**, *808*
suahelica, Cisticola 550, 551, 599, **606**, *694*
suahelica, Riparia **187**, *196*, 224*
suahelica, Terpsiphone *814*
suahelicus, Acrocephalus 549, **569**, *663*
suahelicus, Bradornis *785*
suavis, Copsychus **379**, *424*
subadusta, Muscicapa 737, **749**, *794*
subaffinis, Phyllocsopus *688*
subalaris, Bradornis **740**, *785*
subalaris, Lipaugus 844
subalaris, Pycnonotus **255**, *271*
subalaris, Syndactyla 838
subalpina, Prunella *360*
subalpina, Sylvia *676*
subaustralis, Anthus *226*
subbrunneus, Cnipodectes 842
subcaerulatus, Garrulax **484**, *528*
subcaeruleum, Parisoma 548, 552, 611*, **633**, *715*
subcaeruleus, Trochocercus **768**, *812*
subcinnamomea, Euryptila 550, **630**, *712*
subcoronata, Certhilauda *168*
subcoronatus, Lanius 289, **305**, *319*
subcristata, Cranioleuca 838
subcristata, Serpophaga **84**, *114*
subcristatus, Lophotriccus **83**, *111*
subcyaneus, Peneothello **760**, *802*
subflava, Inezia **84**, *114*
subflava, Prinia 547—551, 598, 610*, 617, 618, **619**, 620, 621, 623, 624, *702—704*
subflava, Serpophaga **84**
subfusca, Hirundo *199*
subfusus, Garrulax *525*
subis, Progne *192*
sublacteus, Laniarius **294**, *311*
Sublegatus 69, 71, 86
— modestus arenarum *117*, 829
— — brevirostris *117*
— — glaber 73, *117*
— — modestus *117*
— platyrhynchus *117*
sublestus, Glyphorynchus *16*, 825
subochraceum, Pellorneum **469**, *502*
Suboscines 143
subpagana, Elaenia **85**, *115*
subpallida, Pachycare **772**, *817*
subpallidus, Troglodytes *344*
subplacens, Myiopagis **842**
subpudica, Synallaxis 838
subradiatus, Thamnophilus *46*
subrubra, Ficedula **743**, *789*
subrufescens, Cossypha *420*
subrufescens, Glyphorhynchus 825
subrufescens, Mirafra 147, *164*
subruficapilla, Cisticola 546, 549, 550, 553, **604**, *693*
subrufipennis, Thamnolaea **390**, *434*
subrufus, Turdoides 464, *520*
subsolana, Parisoma **633**, 634, *716*
substriata, Prinia 549, 550, 553, **617**, *702*
subtaurica, Galerida *175*
subtilis, Muscicapa 735, 736, **749**, *794*
subulata, Urosphena 848
subulatus, Hyloctistes 838
subunicolor, Garrulax 465, **484**, *531*
subviridis, Phylloscopus 547, **593**, *681*
Südseegrasmücken 545, 674*
sueurii, Lalage **235**, 236, *244*, 295
suffusus, Paradoxornis *542*
suiriri, Suiriri **86**, *117*
Suiriri 71
— a. affinis **86**, *117*
— suiriri **86**, *117*
sukatschewi, Garrulax 847
sulfureopectus, Telophorus **293**, *312*
sulfuriventer, Pachycephala 850
sulphurascens, Automolus *31*
sulphuratus, Pitangus 62, 71, 73, 78, 79, *100*, 777
sulphurea, Gerygone **649**, *731*
sulphurea, Tyrannopsis 73, *100*
sulphureipygius, Myiobius **80**, *107*
sulphureiventer, Neopelma 843
sulphurescens, Tolmomyias 71, 73, **81**, 84, *109*, 828, 829
sulphureus, Macronous *516*
sulphurifera, Cranioleuca *27*
suluensis, Pycnonotus **254**, *271*
sumatranus, Corydon **3**, *6*, 96*
sumatrensis, Cyornis **746**, *791*
sumichrasti, Hylorchilus 846
sumichrasti, Platypsaris *138*
sundara, Muscicapa (für Niltava) 373, 383, 395
sundara, Niltava 373 (als Muscicapa), 734, 737, 744, **747**, 748, 764, *792*
sundevalli, Camaroptera 547, *711*
sunensis, Myrmotherula 839
superba, Cyornis **849**
superba, Menura 142

superba, Pitta **62**, *65*
superbus, Erithacus **373**, *416*
superbus, Malurus *719*
superciliaris, Abroscopus 550, **595**, *686*
superciliaris, Alcippe *537*
superciliaris, Burnesia *706*
superciliaris, Camaroptera 550, **629**, *711*
superciliaris, Drymodes 372, *415*
superciliaris, Habrura 842
superciliaris, Leptopogon 73, *119*
superciliaris, Muscicapula 734, 735, 737, 741, **744**, *789*
superciliaris, Phylloscartes 842
superciliaris, Platyrinchus **81**, *109*
superciliaris, Polioptila *653*
superciliaris, Polystictus 842
superciliaris, Prinia 549, **622**, *705*
superciliaris, Rhipidura 850
superciliaris, Tesia 550, **555**, *654*
superciliaris, Thryothorus 328, **332**, *343*
superciliaris, Xiphirhynchus **474**, *510*
superciliosa, Colluricincla **781**, *823*
superciliosa, Ochthoeca *90*
superciliosa, Poecilodryas 735, **762**, *802*
superciliosa, Prinia *702*
superciliosa, Synallaxis **12**, *24*
superciliosus, Artamus 163, 288, 302, 761
superciliosus, Lanius **298**, *314*
superciliosus, Phylloscopus *681*
superciliosus, Pomatostomus **474**, *509*
superflua, Galerida **159**, *177*
surinamensis, Myrmotherula **37**, *48*, 827
surinamus, Pachyramphus 844
Surniculus lugubris stewarti *515*
suschkini, Bradypterus **560**, *658*
susurrans, Xiphorhynchus 10, *17*
Suthora 381, 464, 465, **495**, 498, *542*, *543*
Sutoria 596, *687*
sutorius, Orthotomus 547—550, **596**, 597, *687*, *688*
suttoni, Calamanthus **641**, *722*
Suya 546, 622, 632, *705*, *706*
— criniger *705*
svecica, Luscinia 363, 366, 368, 369, **374**, 375, 376, 380, *417*, *418*, 739, 743, 748, 750
swainsoni, Catharus 367, *448*
swainsoni, Myiarchus *102*
swainsoni, Onychorhynchus 39, 42, 72, 81, 83, *108*
swalesi, Turdus **411**, *461*
swanzii, Cisticola 547, **600**, *689*
swarthi, Myiodynastes *98*
swynnertoni, Pogonocichla **373**, *416*
swynnertoni, Trochocercus **768**, *812*
swynnertoni, Turdus *450*
syenitica, Oenanthe **392**, *438*
sykesi, Coracina **235**, *244*
sykesi, Hypothymis 754*, **769**, *813*
sylvanus, Anthus 205, **217**, *229*
sylvatica, Prinia 548—550, 616, 618, **623**, 624, *706*
sylvaticus, Bradypterus 848
sylvia, Cisticola 549, 550, **600**, *689*
sylvia, Sylvia *673*
sylvia, Todirostrum **82**, *110*
Sylvia 546, 551, 578, 581, 582, 585, 586, 588, 633
— affinis 672, 677
— althaea 548, 549, **583**, *672*
— atricapilla 215, 216, 381, 489—491, 568, 582, 584, 585
— — atlantis *672*
— — atricapilla 548, 552, **584**, 585, *672*
— — gularis **585**, *672*
— — heineken **585**, *672*
— — koenigi *672*
— — paulucci **585**, *672*
— blythi *672*
— borin 258, 464, 489, 491, 495, 582, 584, 585, 587, 632
— — borin 548, 551, **584**, 610*, 672
— cantillans 488, 585, 588—590, 764
— — albistriata **589**, *676*
— — cantillans 548—550, **589**, *676*
— — inornata **589**, *676*
— cinerea *673*
— communis 124, 549, 584, 586—590, 758, 759
— — communis 548, 552, **586**, *673*
— — fuscipilea *673*
— — icterops 552, **586**, *673*
— — rubicolax **586**, *673*
— conspicillata 548, 587, 758
— — bella **588**, *676*
— — conspicillata **588**, 610*, *676*
— — orbitalis 548, **588**, *676*
— curruca 233, 237, 287, 290, 489, 548, 561, 569, 578, 582—584, 590, 591, 633, 634, 650, 758, 766
— — affinis 583, *672*, *677*
— — blythi **582**, *671*, *672*, 835
— — curruca 549, 552, **582**, 583, *671*
— — halimodendri **583**, *671*
— — jaxartica **583**, *671*

Sylvia deserticola 549
— — deserticola **589**, *676*
— — maroccana **589**, *676*
— hortensis 582, 584, 760
— — crassirostris 549, **582**, *671*
— — hortensis 548, 549, **581**, 582, *671*
— — jerdoni **582**, *671*
— leucomelaena 848
— melanocephala 191, 552, 585—588
— — leucogastra **587**, *673*
— — melanocephala **587**, *673*
— — melanothorax 548, 549, **587**, *676*
— — momus **587**, 588, *673*
— — pasiphae **587**, *673*
— minula 548, 549
— — margelanica **583**, *672*
— mystacea 548, 587, 588, 589, 591, *676*, *677*
— nana 548, 549
— — deserti 549, **583**, *672*
— — nana 549, 553, **583**, *672*
— nisoria 287, 290, 300, 324, 546, 548, 551, 552, 571, 574, 584—586, 633
— — merzbacheri **581**, *671*
— — nisoria 548, **581**, 610*, *671*
— rueppelli 551, 552, **586**, *673*
— sarda 548
— — balearica **590**, *677*
— — sarda 549, **590**, 610*, *677*
— semenowi *676*
— simplex *672*
— subalpina *676*
— sylvia *673*
— ticehursti 848
— undata 585, 590
— — dartfordiensis 549 (errore dartfordi), 567, **589**, *677*
— — toni **589**, *677*
— — undata 549, **589**, *677*
sylvicola, Tephrodornis **240**, *247*
Sylvien 577
Sylvietta 631—633
— brachyura 549, **632**, *714*
— — leucopsis 549, **632**, *714*
— d. denti 548, **631**, *714*
— erlangeri *715*
— isabellina 548, 632, **633**, *715*
— l. leucophrys 547, **631**, *714*
— m. micrura *714*
— philippae 848
— rufescens 552
— — diverga **632**, *715*
Sylvietta rufescens flecki 611*, **632**, *714*
— — ochrocara **632**, *714*
— — rufescens 547, 548, 550, **632**, *714*, *715*
— ruficapilla chubbi 548, **632**, *714*
— virens baraka 550, **631**, *714*
— — batesi *714*
— — virens 547, **631**, *714*
— whytii jacksoni 547, **632**, *715*
— — nemorivaga 547, **632**, *715*
— — whytii 547, **632**, *715*
Sylviidae 10, 44, 72, 249, 366, 463, 464, **545**, 546, 553, 554, 565, 594, 634, 637, 733, 738, 848
Sylviiden 142, 208, 352, 551, 640, 641, 733, 751
Sylviinae 545, 546, 633, 637
sylviolus, Leptotriccus 842
Sylviorthorhynchus 8—10
— d. desmursii *22*
Symmorphus *245*
Synallaxinae 10
Synallaxis 8, 9, 11, **12**, 13—15, *24*, *27*, *30*, 34, 37, 56, 69, 838
— albescens 8, 125
— — albescens **12**, *25*
— — australis *25*
— — josephinae **12**, *25*
— — nesiotis *25*
— — trinitatis 11, *25*
— albigularis 838
— azarae elegantior *24*
— — fruticicola *24*
— — media *24*
— brachyura 8, 10, 11, **12**, 34
— — brachyura *25*
— — chapmani *25*
— — pudica *25*
— cabanisi 838
— cherriei 838
— cinerascens 11, *25*
— cinnamomea carri 11, *25*
— — striatipectus *26*
— — terrestris 11, *26*
— courseni 838
— erythrothorax **12**
— — erythrothorax *26*
— — pacifica *26*
— frontalis *24*
— — frontalis *25*
— fuscorufa 838
— griseiventris *26*.
— gujanensis 11
— — gujanensis *25*

Synallaxis gularis *26*
— — cinereiventris 15
— hypospodia 838
— maximiliani argentina 8, *58*
— moesta 838
— poliophrys **12**, *24*
— propinqua 838
— pudica *25*, 34
— ruficapilla *24*
— rutilans omissa *26*
— spixi *25*
— st. stictothorax *26*
— subpudica 838
— superciliosa **12**
— — superciliosa *24*
— tithys 838
— torquata *26*, 56, *58*
— unirufa castanea *26*
— — meridana *26*
— zimmeri 838
syndactyla, Bleda 250, **260**, *276*
Syndactyla guttulata 838
— rufosuperciliata oleaginea 8, 9, 15, *30*
— subalaris 838
syriaca, Erythropygia **371**, *414*
syriacus, Turdus *453*
syrinx, Acrocephalus 562*, 566, **571**, 664

tachina, Petrochelidon *202*
Tachuris 70
— rubrigastra **84**
— — rubrigastra *113*
— — loaensis *113*
Tachycineta 14, **184**, 191
— a. albilinea *192*
— albiventer 186, *192*
— bicolor *192*
— leucopyga *192*
— leucorrhoa *192*
— meyeni *192*
— thalassina brachyptera *192*
— — lepida *192*
tachycrypta, Colluricincla **781**, *823*
Tachyphonus coronatus 131, 490
tacsanowskius, Bradypterus 550, **560**, *658*
taczanowskii, Cinclodes 837
taczanowskii, Leptopogon 843
taczanowskii, Riparia *195*
Taenioptera 74
— nengeta *88*
Taeniotriccus andrei 842
taewanus, Garrulax **484**, *529*
tahitica, Hirundo 185, 186, **189**, 191, *198*, *199*
taitensis, Urodynamis 778
taivana, Motacilla *220*
taivanus, Pycnonotus *267*, 845
taivanus, Troglodytes *344*
takatsukasae, Monarcha *810*
talacoma, Prionops 290, *307*
talaseae, Zoothera **399**, *445*
talovka, Phylloscopus **593**, 610*, *681*
tamaulipensis, Turdus *460*
Tanagra 372
Tanagriden 131, 321
tanensis, Luscinia *416*
tanganyika, Cisticola **614**, *699*
Tangaren 296
Tangavius aeneus *95*, *341*
tapera, Progne 185, **187**, *192*, 225*
Tapera 8, 12, 14
— n. naevia 56
taprobanus, Turdoides *521*
Taraba 33, 35, 40
— major 33, 34, **35**, *45*
— — kriegi *45*
— — major **35**, *45*
— — melanurus **35**, *45*
— — obscurus 33, **35**, *45*
— — semifasciatus 33, **35**, *45*
— — transandeanus **35**, *45*
tarnii, Pteroptochos **55**, 56, 57
Tarsiger 362, 372, 628
— chrysaeus 362, 628, 733
— — chrysaeus **375**, 400*, *419*
— — whistleri **375**, *419*
— cyanurus 362, 364
— — cyanurus 368, **375**, *419*
— — pallidior **375**, 376, *419*
— — rufilatus **375**, *419*
— hyperythrus 846
— indicus 362
— — formosanus **376**, *419*
— — indicus **376**, *419*
— johnstoniae **376**, *419*
— stellatus *415*
tartarica, Alauda *172*
tasmanica, Epthianura **651**, *732*
tatei, Premnoplex 30, 838
Tauben 9, 14
taylori, Tolmarchus **77**, *100*
taylori, Tyrannus (als Tolmarchus) **77**, *100*
tchagra, Tchagra **293**, *309*
Tchagra 78, 283, 287, 288, **292**, 293, 486, 650
— australis *310*
— — congener 289, *310*

Tchagra australis damarensis 289, *310*
— — emini *309*
— — frater *309*
— — littoralis *310*
— — minor **293**, *309*
— — souzae **293**, *310*
— — ussheri *309*
— cruenta 292
— — cruenta **293**, 297, *310*
— — hilgerti **293**, *310*
— erythroptera 293, *308*
— j. jamesi **293**, *310*, 833
— — kimayensis **293**, 310
— minuta anchieta 289 (als australis), **292**, 308
— — australis (statt anchietae) 289
— — minuta **292**, *308*
— — reichenowi 289
— senegala armena *309*
— — catholeuca **293**, *309*
— — confusa *308*
— — cucullata 293, *309*
— — erlangeri 293, *309*
— — habessinica 293, *309*
— — kalahari *309*
— — mozambica *309*
— — orientalis 289, **293**, *309*
— — pallida *308*
— — senegala **293**, *308*
— tchagra natalensis **293**, *309*
Tchitrea 771, *815*, *816*
tecellatus, Troglodytes *346*
Teledromas 56
— fuscus *57*
Teledromus s. Teledromas
Teleonema filicauda **123**, *127*
— heterocerca 843
Telephonus *308*
teleschowi, Eremophila 145, **162**, *181*
telescophthalmus, Arses **767**, *811*
Telmatodytes 330, *338*
Telophorus 287, 288, 290, 292
— ansorgei *312*
— b. bocagei **295**, *312*
— — jacksoni *312*
— dohertyi **296**, *313*, 845
— kupeensis 845
— multicolor 845
— nigrifrons sandgroundi **296**, *313*
— olivaceus bertrandi **296**, *313*
— — olivaceus **295**, 296, *313*
— quadricolor 288, 292, **296**
— — quadricolor *313*
Telophorus rubiginosus *313*
— sulfureopectus similis **293**, *312*
— — sulfureopectus *312*
— viridis 845
— zeylonus 288, 289, 294, **296**, *313*
temminckii, Coracina 844
temminckii, Myiophoneus 367, *441*, *442*
temminckii, Orthonyx **467**, 496*, *500*
temporalis, Anabacerthia 838
temporalis, Pomatostomus 466, 496*, *509*
tenebriformis, Monticola *440*
tenebrior, Pycnonotus *269*, *270*
tenebrosa, Gerygone **648**, *729*
tenebrosa, Pachycephala 850
tenebrosa, Rhipidura 850
tenebrosus, Phyllastrephus 845
tenebrosus, Pitohui 850
tenebrosus, Turdoides *521*
tenella, Neomicis **476**, 495, *512*
tenella, Prinia 548, 549, **619**, *703*
tenella, Prunella *361*
tenellipes, Phylloscopus 546, 553, **594**, *683*
tenellus, Tmetothylacus **208**, *222*
teneriffae, Regulus 548, 634, **636**, *717*
tenerrima, Apalis **627**, *709*
tenuepunctatus, Thamnophilus *46*
tenuirostris, Acanthiza *727*
tenuirostris, Cinclus 325, *326*
tenuirostris, Coracina 233, **234**, *243*
tenuirostris, Geositta 837
tenuirostris, Inezia 842
tenuirostris, Salpinctes *338*
tenuirostris, Xenops 839
tephrocephala, Cryptolopha *685*
tephrocephalus, Seicercus *685*
Tephrocorys 156, *173*
tephrodiras, Seicercus *686*
Tephrodornis 287, 774
— gularis frenatus **240**, *248*
— — fretensis **240**, *248*
— — gularis **240**, *248*
— — hainanus **241**, *248*
— — pelvicus **240**, *247*
— — sylvicola **240**, *247*
— — vernayi *247*
— pondicerianus **241**
— — affinis **241**, *248*
— — pallidus **241**, *248*
— — pondicerianus 231, *248*
tephrogenys, Criniger **261**, *277*
tephrolaemus, Pycnonotus **256**, *274*
tephronotus, Lanius 300, **301**, *316*
tephronotus, Turdus *450*

terat, Lalage *244*
Terenotriccus 71, 827
— erythrurus fulvigularis **80**, *106*
Terenura callinota 839
— humeralis 839
— maculata **39**, *50*, 839
— sharpei 839
— spodioptila 839
teresita, Elminia **769**, *812*
Terpsiphone 574, 733, 735, 736, 767, 769, **770**, 772, *812*
— a. atrocaudata *816*
— — illex *816*
— — periophthalma *816*
— atrochalybeia 850
— bourbonnensis desolata **771**, *815*
— cinnamomea 734
— — cinnamomea **772**, *817*
— — unirufa **772**, *817*
— corvina **771**, *813*
— cyanescens 734, **772**, *817*
— m. mutata **815**
— — singatra *815*
— — vulpina *815*
— paradisi 771, 774
— — affinis *816*
— — australis *816*
— — borneensis *816*
— — ceylonensis *815*
— — floris *816*
— — incei *816*
— — leucogaster 737, *815*
— — paradisi 737, **771**, *815*
— — saturatior *816*
— — turkestanica *815*
— rufiventer **771**
— — bedfordi 735, **771**, *813*
— — emini *814*
— — ignea 771
— — neumanni *813*
— rufocinerea *814*
— — batesi 754*, **771**, *814*
— — rufocinerea *814*
— viridis 735, 769, *814*
— — cristata *814*
— — ferreti *814*
— — granti *814*
— — kivuensis 737, *814*
— — perspicillata *814*
— — plumbeiceps 737, *814*
— — speciosa 737, *814*, *815*
— — suahelica *814*
— — ungujuensis **771**, *814*
Terpsiphone viridis viridis *814*
terraereginae, Microeca **752**, *797*
terrestris, Cisticola 549, 599, **612**, *698*
terrestris, Phyllastrephus **258**, *275*
terrestris, Synallaxis **11**, *26*
terrestris, Zoothera **399**, *445*
terricolor, Prinia **620**, *704*
terricolor, Turdoides *521*
Tersina viridis 187
tertia, Alaemon 831, 832
Tesia 545, 555, 557, *654*
— cyaniventer 549, **554**, 555, *653*
— everetti 848
— olivea 848
— superciliaris 550, **555**, *654*
tessmanni, Muscicapa 849
testaceus, Ammomanes *170*
Tetraogallus 374
tetrax, Tetrax 231, 234
Tetrax tetrax 231, 234
texensis, Myiozetetes *99*
textilis, Amytornis 547, **639**, *721*
textrix, Cisticola 549, **614**, *699*, *700*
thalassina, Eumyias 737, **748**, *793*
thalassina, Tachycineta *192*
thalassoides, Eumyias **748**, *793*
Thamnistes anabatinus 839
Thamnobia 393, *415*, *439*
Thamnocharis dignissima 840
— eludens 840
Thamnolaea 364, 389, *434*
— cinnamomeiventris albiscapulata **389**, *434*
— — autochthones *435*
— — cinnamomeiventris **389**, *435*
— — subrufipennis **390**, *434*
— coronata 846
— semirufa 389, 846
Thamnomanes caesius **37**, *48*, 839
— — hoffmannsi **37**, *48*
— occidentalis 839
— plumbeus 839
— saturninus 839
— schistogynus 839
thamnophiloides, Attila **131**
Thamnophilus 34, **36**, 38, 41, 45, 130, 283, 288, 292, 486, 650
— aethiops incertus **36**, *47*
— — punctuliger **36**, *47*
— amazonicus 34, **36**
— — paraensis *47*
— aroyae 839
— bridgesi **36**, *47*

Thamnophilus caerulescens 34, **36**, 39, *47*, *48*
— — caerulescens *48*
— — dinellii *47*
— — gilvigaster *48*
— cirrhatus **35**, *45*
— cryptoleucus 839
— doliatus **36**, 40, 554
— — fraterculus 33, *46*
— — intermedius *46*
— — mexicanus *46*
— — nigricristatus 33, *46*
— — radiatus *46*
— — subradiatus *46*
— — tobagensis 33, *46*
— insignis 839
— multistriatus 34, **36**
— — multistriatus *46*
— murinus **36**
— — canipennis *47*
— naevius *48*
— nigriceps 839
— nigrocinereus 839
— palliatus 34
— — berlepschi **36**, *46*
— — palliatus **36**, *46*
— praecox 839
— punctatus **36**
— — ambiguus *47*
— — atrinucha *47*
— — leucogaster *47*
— — punctatus *47*, 96*
— radiatus **36**
— ruficapillus 34, **36**
— — ruficapillus *48*
— ruficollis 34, *47*
— schistaceus 839
— sticturus *47*
— tenuepunctatus berlepschi **36**, *46*
— torquatus **36**, *48*
— unicolor **36**
— — grandior *47*
Thamnornis chloropetoides 550, **578**, *668*
Tharrhaleus 359, *361*
theklae, Galerida **159**, *177*, *178*
thermophilus, Anthus 211, *226*
Thescelocichla 249
— leucopleura 249, **258**, *275*
theuca, Mimus **349**, *354*
tholloni, Myrmecocichla 846
thompsoni, Hypsipetes **264**, *281*
thomsoni, Erythrocercus **765**, *808*
thoracicia, Apalis 549 (errore sub flavida), 550, 617, **626**, 627, *708*
thoracica, Stachyris **477**, *514*
thoracicus, Bradypterus 547, 550, **559**, 560, 560, *657*, *658*
thoracicus, Cyphorhinus 846
thoracicus, Lioscelis 840
thoracicus, Thryothorus 846
Thraupinae 490
threnothorax, Rhipidura 849
Thripadectes f. flammulatus *31*
— h. holostictus *31*
— ignobilis *31*
— melanorhynchus 839
— rufobrunneus 10, *31*
— scrutator 839
— virgaticeps 839
Thripophaga 838
— berlepschi 838
— cherriei 838
— fusciceps 838
— hypochondriaca 838
— macroura 838
Thripophaga punensis lilloi 825
— sclateri 14, *29*
Thryolegus 14, *22*
Thryomanes 328, **331**
— bewickii 191
— — bairdi *341*
— — bewickii **331**, *339*
— — calophonus *340*
— — catalinae *340*
— — cerroensis *340*
— — charienturus *340*
— — correctus *340*
— — cryptus **331**, *339*
— — drymoecus *340*
— — eremophilus *340*
— — marinensis *340*
— — mexicanus *341*
— — nesophilus *340*
— — spilurus *340*
— sissonii 846
thryophilus, Cistothorus *339*
Thryophilus *343*
— albipectus *343*
Thryorchilus browni 846
Thryothorus 328, **331**
— a. albinucha *342*
— atrogularis 846
— coraya amazonicus 328, *341*
— — cantator *341*
— — griseipectus *341*

Thryothorus euophrys 846
— fasciatoventris 846
— felix **331**
— — felix *341*
— g. genibarbis *341*
— griseus 846
— guarayanus 846
— leucotis 332
— — albipectus 329, **332**, *343*
— — peruanus *343*
— longirostris **332**
— — longirostris *343*
— ludovicianus berlandieri *342*
— — lomitensis *342*
— — ludovicianus *342*
— — miamensis *342*
— maculipectus 328, **331**
— — canobrunneus *341*
— — umbrinus *341*
— modestus 328, 329, **332**
— — elutus *343*
— — modestus *342*
— — zeledoni *343*
— nicefori 846
— nigricapillus **331**
— — nigricapillus *342*
— — semibadius **332**, *341*
— pleurostictus 328, **332**
— — oaxacae *342*
— — pleurostictus *342*
— rufalbus 328, **332**
— — cumanensis 332, 336*, *342*
— — minlosi *342*
— rutilus hyperythrus **331**, *341*
— — rutilus *341*
— — tobagensis **331**, 336*, *341*
— sinaloa 328, **332**
— — sinaloa *342*
— superciliaris 328
— — baroni **332**, *343*
— — superciliaris **332**
Thryothorus thoracicus 846
thunbergi, Motacilla 205, **206**, *219*
tianschanicus, Troglodytes *344*
tibetana, Calandrella 144, 145, 156, **157**, *173*
tibetana, Prunella *360*
tibetana, Riparia *195*, *196*
tibialis, Neochelidon 844
ticehursti, Sylvia 844
tickelli, Drymocataphus *503*
tickelli, Pomatorhinus *503*
tickelli, Trichastoma 465, 470, **471**, *503*
Tickellia **594**, 733
— hodgsoni 550
— — hodgsoni **596**, *687*
tickelliae, Cyornis 734, 744, 745, **746**, *791*
tickelliae, Muscicapa *791*
tigrinus, Lanius **298**, *314*
Tijuca atra 843
Timalia 465, 478
— pileata 470, 479
— — bengalensis 467, *517*
— — intermedia 496*, *517*
— — jerdoni *517*
— — pileata **479**, *517*
— — smithi *517*
Timalien 163, **463**, 464, 472, 476, 495, 496*, 497*, 545, 546, 553, 555, 834, 845
Timaliidae 10, 190, 191, 260, 283, 287, 306, 362, 463, 464, 491, 545, 553, 574, 637, 733, 738, 847
Timaliinae 463
timidus, Empidonax 828
timorensis, Oreicola 849
timoriensis, Megalurus 352, 550—552, **579**, 580, *669*
Tinamidae 556
Tinamus 348, 464, 483
tincta, Camaroptera 546, 547, 550, 553, **629**, *711*
tinnabulans, Cisticola 548, 553, 599, **613**, *698*
tinniens, Cisticola 547, 549, 550, **606**, 617, 695
tiphia, Aegithina **282**, 283, 285
tithys, Phoenicurus 380, *425*
tithys, Synallaxis 838
Tityra 125, 126
— cayana braziliensis **133**, *138*
— — cayana 126, **132**, 133, *138*
— inquisitor 844
— leucura 844
— semifasciata 126
— — columbiana **133**, *138*
— — costaricensis **133**, *139*, 831
— — nigriceps **133**, *138*
Tmetothylacus tenellus **208**, *222*
tobagensis, Formicivora 34, **38**, *49*
tobagensis, Mimus *353*
tobagensis, Myiarchus 73, *102*
tobagensis, Myiodynastes *98*
tobagensis, Thamnophilus 33, *46*
tobagensis, Thryothorus **331**, 336*, *341*
tobagensis, Troglodytes 336*, *346*
Todopsis 545, **637**

Todopsis cyanocephala 547, 548, 552
— — bonapartii **638**, *718*
— wallacii 547, 548, **638**, *718*
Todirostrum 69—71, 82, 83, *111*, 828
— albifacies 842
— calopterum 842
— capitale 842
— chrysocrotaphum **83**, 828, 842
— — illigeri *110*
— — nigriceps *110*
— cinereigulare *110*
— cinereum cinereum 73, *110*
— — finitimum 73, 82, *110*, 829
— — sclateri 110
— fumifrons penardi 82, *110*, 829
— guttatum 842
— latirostre 842
— maculatum 82, 83
— — maculatum 73, 82, *110*
— pictum *110*
— poliocephalum 69, 71, 82, *110*, 637
— russatum 842
— senex 842
— sylvia schistaceiceps 82, *110*
— — schulzi *110*
Töpfervögel 8, 14, 34, 96*
togoensis, Turdoides *522*
toitoi, Petroica **759**, *800*
toklao, Megalurus **578**, *669*
tolimensis, Mimus *354*
Tolmarchus (jetzt Tyrannus) caudifasciatus 71, 79
— — bahamensis *100*
— — caudifasciatus **77**, *100*
— — gabbi *101*
— — jamaicensis 96*, *100*
— — taylori **77**, *100*
Tolmomyias 39, 69, 71
— assimilis 842
— flaviventris aurulentus 82, *109*
— — collingwoodi 73
— megacephalus 82, 828
— poliocephalus 82
— — sclateri *109*
— sulphurescens 71, 81, 84
— — berlepschi 73
— — cherriei 73, 828, 829
— — cinereiceps 82, *109*
— — exortivus 82, *109*
— — sulphurescens *109*
toni, Sylvia **589**, *677*
tonsa, Dyaphorophyia 850
toratugumi, Zoothera *444*
torquata, Corythopis 840
torquata, Melanopareia **56**, *58*
torquata, Myrmornis 840
torquata, Pachycephala 736, 773, **777**, *820*, *821*
torquata, Platysteira 307, 733
torquata, Poospiza 75
torquata, Saxicola 366, 368, 373—375, 380, 381, 387, **388**, *431*, *432*, 494, 600, 623, 740, 744, 750, 763
torquata, Synallaxis *26*, 56, *58*
torquatus, Lanioturdus **291**, *307*
torquatus, Neolestes **264**, *281*
torquatus, Thamnophilus **36**, *48*
torquatus Turdus **406**, *452*
torqueola, Yuhina **492**, 497*, *540*
torrentium, Motacilla **208**, *222*
torridus, Attila 843
torridus, Furnarius *22*
townsendi, Myadestes 367, *428*
Toxostoma **351**
— bendirei 348, **351**
— — bendirei *356*
— cinereum **351**
— — cinereum *356*
— — mearnsi *356*
— curvirostre 348, **351**
— — celsum 337*, *356*
— — curvirostre **351**, *356*
— — oberholseri *357*
— — palmeri **351**, *356*
— dorsale 348, **351**
— — crissale *357*
— — dorsale *357*
— — trinitatis *357*
— guttatum 846
— lecontei **351**
— — arenicola 348, *357*
— — lecontei *357*
— l. longirostre **351**, *356*
— — sennetti **351**, *356*
— ocellatum **351**, *356*
— redivivum 348, **351**
— — pasadenensis *357*
— — redivivum *357*
— — sonomae *357*
— rufum 348, **350**, 351
— — longicauda *356*
— — rufum 336*, 356
— — ruficauda 337*, *357*
Trachycomus ochrocephalus 251, *265*
tractac, Cercomela 368, 386, **387**, *430*

traillii, Empidonax 73, **80** (als alnorum), *105*
transandeanus, Taraba **35**, *45*
transfluvialis, Paradoxornis **498**, *544*
transfuga, Hirundo 189
transitiva, Hirundo **189**, *197*
transvaalensis, Laniarius *311*
transvaalensis, Sphenoeacus **574**, *666*
Trappen 142
Trauerschnäpper (Ficedula hypoleuca) **742**
travancorensis, Pomatorhinus *506*
traversi, Miro 849
Traversia lyalli 67, 841
treacheri, Garrulax **483**, *528*
tregellasi, Pomatostomus *509*
Tregellasia 761
— capito 735, 762
— — capito **753**, *798*
— — nana 735, **753**, *797*
— leucops 735, 737, *798*
— — albifacies 734, **755**, *798*
— — albigularis 735 (als albogularis), **755**, *798*
— — melanogenys **755**, *798*
triangularis, Xiphorhynchus 837
Tribura 559, 560, 563, *658*, *659*, *669*
— luteoventris 658
tricarunculata, Procnias 841
Trichastoma 464, 466, 479
— abbotti 471, 473 (als a. abbotti), 474
— — amabile 466, **471**, 496*, *504*
— albipectus 847 jetzt cleaveri
— bicolor 847
— celebense 465
— — finschi **471**, *504*
— cinereiceps 847
— cleaveri 847
— — batesi 466, **472**, *504*
— fulvescens 465, 466
— — fulvescens 466, **472**, *504*
— malaccense **471**, 642
— — malaccense *504*
— perspicillatum 847
— poliothorax 847
— puveli 847
— pyrrhopterum 847
— pyrrogenys canicapillum **471**, *504*
— — longstaffi **471**, *504*
— — pyrrogenys **471**,*504*
— puveli 847
— rostratum 847
— rufescens 847
Trichastoma
— rufipenne 465
— — distans 466, **472**, *504*
— sepiarium minus **471**, *504*
— — sepiarium 470, **471**, *504*
— tickelli 465
— — assamense **470**, 471, *503*
— — fulvum **471**, *503*
— — tickelli **471**, *503*
— vanderbilti 847
Trichocichla rufa 848
Tricholestes 261
Trichophorus **260**, *277*
tricolor, Alectrurus **75**, *91*, 841
tricolor, Copsychus **379**, *423*, *424*
tricolor, Epthianura **651**, *732*
tricolor, Ficedula *788*
tricolor, Lalage **235**, 236, *244*, 295
tricolor, Lanius 289, **300**, *316*
tricolor, Muscicapula 737, **744**, 789, *790*
tricolor, Perissocephalus 844
tricolor, Phyllastrephus 250, **259**, *276*
tricolor, Prionops 291, als Sigmodus 289, *307*
tricolor, Pycnonotus 250, **254**, 259, *269*
tricolor, Rhipidura *803*
tricolor, Sigmodus, s. Prionops
trifasciatus, Nesomimus 336*, **350**, *355*
Tringorhina *514*
trinitatis, Elaenia 73, *116*, 828
trinitatis, Manacus 121, **124**, *128*
trinitatis, Pitangus 73, *100*
trinitatis, Ramphocaenus 554, 562*, *652*
trinitatis, Sakesphorus 33, *45*
trinitatis, Synallaxis 11, *25*
trinitatis, Toxostoma *357*
Triptorhinus 56, *58*
tristis, Pachyramphus 97*, 126, **132**, *137*, 831
tristis, Phylloscopus **592**, *679*
tristis, Regulus 548, **635**, *717*
tristis, Turdus *461*
triurus, Mimus 348, **350**, *355*
trivialis, Anthus 205, 210, 212, **214**, 215—217, 225*, *228*, 381, 490, 577, 579, 651
trivirgata, Conopias 841
trivirgata, Monarcha 734, **766**, *810*
trivirgatus, Phylloscopus 546, 553, **594**, *684*
trivirgatus, Pomatostomus *509*
trobriandi, Colluricincla **780**, *822*
Trochalopteron 362 (als Trochalopterum),

409, 464, 465, 480, 482, 483, **484**, 485, *526–530*, *531* (einmal Trochalopterum), *532*
— imbricatum 484, *530*
— jerdoni *529*
— lineatum ziaratensis *530*
— phoeniceum (als Trochalopterum) *532*
Trochalopterum, früher oft für Trochalopteron
trochilirostris, Campylorhamphus, *18* 837
trochilirostris, Xiphorhynchus *18*
trochiloides, Acanthopneuste *683*
trochiloides, Phylloscopus 546, 553, 591, **594**, 635, *682*, *683*
trochilirostris, Campylorhamphus *18*
trochilus, Phylloscopus 547, 548, 553, **591**, 592, 593, 595–597, 610*, 643, *678*
Trochocercus 812, 815
— albiventris 735
— — albiventris **769**, *812*
— albonotatus 734
— — subcaeruleus **768**, *812*
— — swynnertoni **768**, *812*
— cyanomelas 735
— — bivittatus **769**, *812*
— — cyanomelas **769**, *812*
— nigromitratus 735, **769**, *812*
— nitens 735
— — nitens **769**, *812*
Troglodytes 37, 189, 190, 328, **332**, 333, 564, 626, 628, 646
— aedon 328, **333**
— — aedon 329, *345*
— — albicans *346*
— — atacamensis *346*
— — atopus *346*
— — aztecus *345*
— — baldwini *345*
— — bonariae *347*
— — brunneicollis 328, **333**, *345*
— — cahooni **333**, *345*
— — chilensis 331, *347*
— — clarus *346*
— — cobbi *347*
— — columbae *346*
— — grenadensis *346*
— — guarixa *346*
— — hornensis *347*
— — inquietus 329, *345*
— — intermedius *345*
— — magellanicus *347*
— — musculus 331, *346*, 555
Troglodytes aedon parkmanii **333**, *345*
— — rex *346*
— — rufescens *345*
— — striatulus *346*
— — tecellatus *346*
— — tobagensis 336*, *346*
— — vorhiesi 333, *345*
— — wiedi *346*
— browni 846
— brunneicollis s. aedon b. 333
— domesticus *345*
— platensis 331
— r. rufulus *347*
— solstitialis frater *347*
— — rufociliatus *347*
— — solstitialis *347*
— troglodytes 328, 331, 375, 477, 593, 615, 645, 741
— — alascensis *343*
— — borealis **333**, *345*
— — cypriotes *344*
— — dauricus *344*
— — fumigatus *343*, 593
— — hiemalis 329, **333**, *343*
— — hirtensis *345*
— — indigenus *344*
— — islandicus *345*
— — kabylorum *344*
— — koenigi **333**, *344*
— — meligerus 328, **333**, *343*
— — neglectus **333** (als neglecta), *344*
— — nipalensis *344*
— — occidentalis *344*
— — pacificus **333**, *343*
— — pallescens *343*
— — pallidus *344*
— — pullus *343*
— — subpallidus *344*
— — taivanus *344*
— — tianschanicus *344*
— — troglodytes 329, **333**, *344*
— — zetlandicus *345*
troglodytes, Cisticola 848
troglodytes, Troglodytes 328, 329, **333**, *343–345*, 375, 477, 593, 615, 645, 741
Troglodytidae 191, 325, **328**, 348, 351, 463, 476
Troglodytiden 331
troglodytoides, Spelaeornis 847
Trogon 44
Trogonidae 14
tropaea, Henicorhina **333**, *347*

tropicalis, Melaenornis *784*
tropicalis, Turdus *450*
tschebaiewi, Luscinia *418*
tschudii, Ampelioides 843
tschutschensis, Motacilla *220*
tuberculifer, Myiarchus 72, **79**, *103*
tucumanus, Phylloscartes **84**, *112*
tumbezana, Phaeomyias *118*
Tumbezia salvini 841
turanica, Saxicola *437*
turcestanicus, Myiophoneus **367**, *442*
turcosa, Cyornis 735, **745**, *791*
Turdidae 10, 34, **362**, 366, 367, 373, 463, 464, 472, 545, 553, 629, 637, 733, 738, 846
Turdiden 402, 574
Turdinae 546
Turdinulus 191, 475, *511*
— exsul *511*
— roberti *511*
turdinus, Campylorhynchus 330, *335*
turdinus, Ptyrticus 847
turdinus, Schiffornis 121, **125**, *129*, 829, 830
Turdinus 471, 472, 474, 475, *510*
— erythrogenys mcclellandi (recte Pomatorhinus) 466
— magnirostris 473
turdoides, Cataponera 847
Turdoides 14, 362, 463—465, **480**
— a. affinis *521*
— — polioplocamus *521*
— — taprobanus *521*
— altirostris 847
— a. aylmeri *520*
— bicolor 464, 466, 480, 481, 482, *523*
— caudatus *519*
— — eclipes *519*
— — huttoni 466, *519*
— — salvadorii *518*
— earlei earlei *519*
— — sonivius *519*
— fulvus acaciae 480, **485**, *520*
— — fulvus *519*
— gularis *519*
— gymnogenys 847
— hindei *523*
— h. hypoleucus *523*
— jardineii 464
— — jardineii 464, **481**, *522*
— — kirkii 466, **481**, 482, *522*
— — natalensis **481**, *522*
— leucopygius hartlaubii *523*
— — smithii *522*
— longirostris 466, *519*
Turdoides malcolmi *519*
— melanops **480**, 481, 482
— — melanops *521*
— — sharpei **481**, *521*
— nipalensis **480**, *518*
— plebejus 464, 481
— — platycircus **480**, 481, 496*, *522*
— — plebejus 465, **480**, *522*
— — togoensis *522*
— r. reinwardtii *521*
— — stictilaemus *522*
— rubiginosus heuglini *520*
— — rubiginosus *520*
— s. squamiceps *519*
— s. squamulatus 522
— striatus malabaricus *520*
— — orientalis *521*
— — rufescens *520*
— — sindianus 466, *520*
— — somervillei *520*
— — striatus 466, *521*
— — terricolor *521*
— subrufus hyperythrus *520*
— — subrufus 464, *520*
— tenebrosus *521*
Turdus 74, 233, 234, 236, 295, 321, 326, 348, 364, 365, 379, 383, 385, 393—395, 402, **404**, 405, 407, *443*
— abyssinicus **405**
— — abyssinicus *450*
— — elgonensis *450*
— albicollis 366
— — albicollis *461*
— — assimilis 367, 411, *461*
— — cnephorus **407**, *461*
— — crotopezus *461*
— — leucauchen *461*
— — lygrus 407, **411**, *460*, *461*
— — oblitus *461*
— — phaeopygoides 367, 401*, **411**, *461*
— — phaeopygus **411**, *461*
— albocinctus **406**, *451*
— amaurochalinus *459*
— aurantius 407, **410**, *457*
— auritus *456*
— bewsheri 847
— boulboul 367, **406**, *452*
— cardis 364, 366, **407**, 410, *451*
— castaneus castaneus *455*
— celaenops 364
— — celaenops *455*
— chiguanco **410**
— — amoenus *457*

Turdus chiguanco anthracinus **410**, *457*
— — chiguanco *457*
— chrysolaus chrysolaus 367, **407**, *455*
— dauma amami *445*
— dissimilis 410
— — dissimilis **405**, *451*
— — hortulorum 366, 399, **405**, 410, *451*
— — protomomelas 405, *451*
— dubius *455*
— falcklandii 404, **411**
— — falcklandii 407, *458*
— feae 366, **408**, 410, *455*
— fulviventris 847
— fumigatus **407**
— — aquilonalis 367, *459*
— — fumigatus *460*
— — nigrirostris *459*
— — personus 407, *459*
— fuscater 364, 410
— — fuscater **410**, *548*
— — gigantodes **410**, *548*
— — gigas **410**, *458*
— — pallidiventris *458*
— fuscatus 408, *455*
— grayi 403, 404, **411**
— — casius *460*
— — grayi 367, *460*
— — incomptus *460*
— — tamaulipensis *460*
— gymnophthalmus *460*
— haplochrous 847
— hauxwelli 847
— helleri 847
— hodgsoni *457*
— ignobilis **407**
— — arthur i*459*
— — debilis 367, *459*
— — goodfellowi *459*
— — ignobilis *459*
— iliacus coburni **408**, *456*
— — iliacus 367, **408**, *456*
— jamaicensis **411**, *460*
— kessleri **408**, *455*
— lawrencii 847
— leucogenys *457*
— leucomelas albiventer 367, *459*
— — ephippialis *459*
— — leucomelas *459*
— l. libonyanus *450*
— — niassae *450*
— — tropicalis *450*
— litsipsirupa 321, 364, 366, 410
— — litsipsirupa **405**, *451*
Turdus litsipsirupa pauciguttatus 367, **405**, *451*
— — simensis *450*
— — stierlingi **405**, *451*
— ludoviciae **405**, 407, *450*
— magellanicus **407**, *458*
— maranonicus **407**, *458*
— menachensis 847
— merula 10, 238, 288 (auch nur Amsel), 292—294, 296, 348—350, 363, 365 bis 367, 379, 380, 385, 388, 396—399, 403—406, **407**, 408, 410, 484, 492, 616, 622, 738
— — albocinctus 407
— — algira *452*
— — aterrimus *453*
— — azorensis **407**, *452*
— — bourdilloni **407**, *453*
— — cabrerae *452*
— — hispaniae **407**, *452*
— — intermedius *453*
— — kinnisii **407**, *453*
— — mallorcae *452*
— — mandarinus 364, 366, 401*, **407**, *453*
— — mauritanicus *452*
— — maximus **407**, *453*
— — merula 401*, **406**, 407, *452*
— — nigropileus **407**, *453*
— — schiebeli *452*
— — simillimus **407**, *453*
— — sowerbyi *453*
— — syriacus *453*
— migratorius 332, 348, 352, 363, 364, 397, 403, 404, 827
— — achrusterus 401*, **411**, *462*
— — caurinus *462*
— — confinis **411**, *462*
— — migratorius **411**, *462*
— — nigrideus *462*
— — propinquus **411**, *462*
— montanus 357
— mupinensis 366, **410**, *456*
— musicus 408, *456*
— naumanni eunomus 367, **408**, *455*
— — naumanni 367, **408**, *456*
— nigrescens 363, **410**, *457*
— nigriceps **410**
— — nigriceps *458*
— nudigenis **407**, *459*
— — maculirostris *460*
— — nudigenis 367, *460*

Turdus obscurus **408**, *455*
— olivaceofuscus 847
— olivaceus **405**
— — centralis *449*
— — chiguancoides **407**, *449*
— — graueri 401*, *449*
— — olivaceus **407**, *450*
— — pelios **407**, *449*
— — pondoensis *450*
— — saturatus **407**, *449*
— — smithi *450*
— — stormsi *449*
— — swynnertoni *450*
— olivater 847
— pallidus **408**, *455*
— philomelos 135, 143, 288 (auch nur als Singdrossel), 293, 294, 296, 350, 362, 364, 365, 367, 395, 397, 411, 468, 483, 484, 740, 759
— — clarkei **409**, *456*
— — ericetorum 409, *456*
— — hebridensis *456*
— — philomelos 367, 401*, **409**, *456*
— pilaris 363, 367, 396, 399, 402, 406, **408**, *456*
— plebejus 363, **407**
— — plebejus *459*
— plumbeus **405**
— — albiventris 401*, 407, **410**, *457*
— — ardosiacus *457*
— — portoricensis *457*
— — rubripes **410**, *457*
— — schistaceus **410**, *457*
— poliocephalus 364, **407**
— — bicolor *454*
— — erythropleurus *453*
— — fumidus *454*
— — layardi **407**, *454*
— — nigrorum **407**, *454*
— — poliocephalus *454*
— — ruficeps 364, 366, **407**, *454*
— — samoensis **407**, *454*
— — stresemanni *454*
— — vanicorensis *454*
— — vinitinctus *454*
— — xanthopus **407**, *454*
— ravidus 847
— reevei 847
— r. rubrocanus **408**, *455*
— ruficollis atrogularis 367, **408**, *455*
— — ruficollis **408**, *455*
— rufitorques 363, *461*
— rufiventris 404, **410**
Turdus rufiventris rufiventris *458*
— rufopalliatus **411**
— — rufopalliatus *461*
— serranus 404
— — atrosericeus **407**, *458*
— — serranus *458*
— sinensis *453*
— swalesi **411**, *461*
— tephronotus *450*
— torquatus alpestris **406**, *452*
— — amicorum **406**, *452*
— — torquatus 367, **406**, *452*
— tristis *461*
— unicolor 364, **405**, *451*
— varius 398, *444*
— viscivorus 233, 287, 290, 363—366, 396, 397, 403, 405—408, 410
— — bonapartei 367, *457*
— — deichleri *457*
— — reiseri *456*
— — viscivorus 367, 401*, **409**, *456*, *457*
turkestanica, Terpsiphone *815*
turkestanicus, Monticola **395**, *440*
Turnagra 733, 734, 736
— capensis **783**, *824*
— crassirostris *824*
turneri, Eremomela 848
tweeddalei, Megalurus 550, **579**, *669*
Tychaedon 371, *415*
Tylas eduardi 845, 846
tympanistrigus, Pycnonotus 845
typhla, Dendrocincla *16*
typica, Coracina **234**, *243*
typica, Deconychura 825
typicus, Nesillas 352, 551 (als typica), **577**, 578, *668*
Tyrannen 40, **69**, 73, 96*, 474, 637
Tyranneutes stolzmanni 843
— virescens 843
Tyrannidae **69**, 85, 122, 126, 293, 840, 841
Tyranniden 34, 36, 37, 39, 62, 69, 74, 76, 85, 130, 291, 756
tyrannina, Cercomacra **39**, *50*
tyrannina, Dendrocincla 837
Tyranninae 69
Tyranniscus 70
— australis 842
— bolivianus 842
— cinereicapillus 842
— cinereiceps 842
— gracilipes acer **86**, *119*
— nigrocapillus 842

— uropygialis 842
— vilissimus 73, 86
— — parvus *118*
— viridiflavus 842
Tyrannopsis 71, 78
— luteiventris 841
— sulphurea 73, 100
tyrannula, Yuhina **494**, *541*
tyrannulus, Myiarchus 73, *101*, *102*
Tyrannulus 70
— elatus 87
— — elatus *119*
tyrannus, Muscivora **76**, 77, *93*
tyrannus, Tyrannus **77**, *94*
Tyrannus 69, 71, 77, 79
— albogularis **77**, *94*
— carolinensis *94*
— caudifasciatus s. Tolmarchus
— crassirostris **77**, *95*
— cubensis **77**, *95*
— dominicensis 71
— — dominicensis 73, **77**, *95*
— — rostratus 77, *95*
— — vorax **77**, *95*
— melancholicus **77**, 130, 774
— — chloronouts 73, *94*
— — couchi 94
— — despotes **77**, *94*
— — obscurus **77**, *94*
— — occidentalis *95*
— — melancholicus **77**, *94*
— niveigularis *94*
— tyrannus **77**, *94*
— verticalis *94*
— vociferans **77**, *94*
tyrrhenica, Muscicapa **750**, *794*
tytleri, Cisticola 547, 548, 550, **613**, *698*
tytleri, Hirundo *197*
tytleri, Hypothymis **770**, *813*
tytleri, Phylloscopus 546, 547, **592**, *679*
ucayalae, Simoxenops 838
ugiensis, Monarcha *809*
ukamba, Cisticola 550, **603**, *692*
umbratilis, Rhinomyias 735, **747**, *792*
umbretta, Sclerurus *32*
umbrinus, Thryothorus *341*
umbrovirens, Phylloscopus s. Seicercus 548
umbrovirens, Seicercus 546, 548 (als Phylloscopus), **594**, 595, *685*
undata, Sylvia 549, 567, **589**, 590, *677*
unduligera, Frederickena 839
ungujuensis, Terpsiphone **771**, *814*
unibrunnea, Cinnycerthia *338*
unicolor, Amblyospiza 82
unicolor, Campylorhynchus *335*
unicolor, Chloropipo 843
unicolor, Cinclus *327*, 336*
unicolor, Cyornis 735, 737, **746**, *791*
unicolor, Myadestes *429*
unicolor, Myrmotherula **37**, *49*
unicolor, Paradoxornis 848
unicolor, Scytalopus 841
unicolor, Thamnophilus **36**, *47*
unicolor, Turdus 364, **405**, *451*
uniformis, Chloropipo 843
unirufa, Cinnycerthia *338*
unirufa, Synallaxis *26*
unirufa, Terpsiphone **772**, *817*
unirufus, Lipaugus **131**, *136*
unitatis, Cecropis **184**, 187, *200*
unitatis, Hirundo, = Cecropis 184
Upucerthia 10, 14, 20
— albigula 825
— andaecola 837
— certhioides 15
— darwini 19
— d. dumetaria *20*
— — hallinani *20*
— — hypoleuca *19*
— fitzgeraldi 19
— harterti 837
— jelskii 837
— luscinia 15
— ruficauda 837
— serrana 837
— validirostris 837
— — pallida *20*
uraniae, Rhipidura *806*
urbica, Delichon 84, **184**, 186, 189, *203*
Urocichla 476, *512*
Urocissa 284
— erythrorhyncha occipitalis 499
Urodynamis taitensis 778
Urolais 546
Urolestes 287, 298, *314*, 777
Urolestes aequatorialis *314*
Uromyias agilis 842
— agraphia 842
Uropsila (für Troglodytes aedon brunneicollis) 328, 347
— leucogastra 846
uropygialis, Acanthiza 546, **645**, *727*
uropygialis, Chirocylla 844
uropygialis, Cisticola 549, **612**, *697*
uropygialis, Stelgidopteryx *194*
uropygialis, Tyranniscus 842

Urosphena 552, 557
— pallidipes 555
— — osmastoni 547, **555**, 556, *654*
— — pallidipes 547, **555**, 556, 557 (Cettia für Urosphena), *654*
— squameiceps 551, 553 (als squamiceps), **555**, *654*
— subulata 848
— whiteheadi 848
urosticta, Myrmotherula 839
urostictus, Pycnonotus 250, **254**, *270*
urubambensis, Asthenes 838
usambarae, Bradypterus **559**, *657*
usambarae, Pycnonotus *274*
usambarae, Sathrocercus *657*
usambarae, Sheppardia **373**, *416*
ussheri, Muscicapa 849
ussheri, Tchagra *309*
usticollis, Eremomela 549, 550, 611*, **631**, *713*
ustulatus, Catharus 364, 367, 368, **404**, *448*
ustulatus, Microcerculus 846

vaalensis, Anthus **212**, *227*, 832, 833
valida, Cisticola **608**, *695*
valida, Prinia 548, 549, **623**, 624, *706*
validirostris, Lanius 845
validirostris, Pteruthius 466, **485**, 486, *533*
validirostris, Upucerthia *20*, 837
validus, Dendrocolaptes *16*
validus, Hylonax 97*, *103*
vallambrosae, Pycnonotus *268*
vandepooli, Pachycephala 775, *818*
vanderbilti, Trichastoma 847
Vanga 232, 320
— curvirostris **320**, 768
Vangawürger **320**
Vangidae **320**, 845
vanicorensis, Myiagra 734, **756** (für vanikorensis), *799*
vanikorensis 734, **756** (als vanicorensis), *799*
vanikorensis, Turdus *454*
vansomereni, Erythropygia **370**, *413*
varia, Grallaria **44**, *53*
variabilis, Xenicus **68**, *68*
variegaticeps, Alcippe 848
variegaticeps, Anabacerthia 838
variegatus, Garrulax **484**, *526*
variegatus, Heleodytes **329**, 330
varius, Empidonomus 71, **77**, 78, *95*
varius, Turdus 398, *444*
vassali, Garrulax 847
vaughani, Acrocephalus 848
vauriei, Oenanthe *437*
vealeae, Bowdleria **580**, *670*
velata, Philentoma **768**, *811*
velata, Xolmis 71, *88*
velatus, Enicurus **383**, *427*
veliei, Contopus *104*
velutina, Pipra **122**, *127*
venezuelana, Anabacerthia *30*
venezuelanus, Myiophobus *107*
venezuelanus, Pogonotriccus 842
venezuelensis, Campylorhamphus *18*
venezuelensis, Henicorhina *347*
venezuelensis, Leptopogon *119*
venezuelensis, Mionectes 73, *119*
venezuelensis, Myadestes *429*
venezuelensis, Myiarchus 97*
venezuelensis, Platycichla **404**, *449*
venningi, Napothera 475, *510*
ventralis, Hypsipetes **262**, *278*
ventralis, Phylloscartes **84**, *112*
venusta, Apalis **626**, 627, *708*
venusta, Chloropsis 845
venusta, Pitta 59, **63**, *65*
veraepacis, Myadestes *429*
verae-pacis, Schiffornis 121, **125**, *129*
vernayi, Leiothrix *532*
vernayi, Tephrodornis *247*
versicolor, Mayrornis 850
versicolor, Pitta 59, **61**, 63, *64*, *65*
verticalis Cossypha **378**, *421*
verticalis, Eremopterix **151**, *169*, 831, 832
verticalis, Monarcha 734, 737, *810*
vernayi, Rhipidura *804*
verticalis, Tyrannus *94*
vetula, Muscipipra 841
vicinior, Scytalopus 841
victoria, Cisticola 546, **603**, *692*
victoriae, Lamprolia 550, **651**, *732*
victoriae, Menura **142**
victoriae, Microeca 754*, *797*
victoriae, Pellorneum **469**, *502*
victorini, Bradypterus 550, **559**, *657*
vidua, Hylophylax **43**, *53*
Vidua macroura 600
vidua, Motacilla 205, **208**, *222*, 225*
vieillotioides, Pyrrhomyias 71, **80**, 96*, *107*
vigorsi, Melanodryas 754*, **759**, *801*
vigorsi, Pitta **60**, *64*
vilasboasi, Pipra 830
vilissimus, Tyranniscus 73, **86**, *118*
villanovae, Xiphocolaptes 837
villosus, Myiobius 841
vinaceus, Bradornis **740**, *786*

vincenti, Cisticola 547, **601**, *690*
vinipectus, Alcippe 467, **488**, 489, *535*
vinitinctus, Turdus *454*
violacea, Hyliota 848
violentus, Muscivora *93*
violetae, Pachycephala **776**, *820*
virens, Contopus 73, **79**, *104*
virens, Pycnonotus 250, **255**, *271*
virens, Sylvietta 547, 550, **631**, *714*
Vireo 75
vireo, Nicator 845
virescens, Empidonax *105*
virescens, Heteropelma *129*
virescens, Hypsipetes **263**, *279*
virescens, Phyllomyias 86, 842
virescens, Schiffornis 121, **125**, *129*, 843
virescens, Tyranneutes 843
virescens, Xanthomyias **86**, *118*
virgata, Asthenes 838
virgata, Microrhopias *49*
virgata, Myrmotherula **38**
virgaticeps, Thripadectes 839
virgatus, Garrulax 465, **484**, *530*
virgatus, Sericornis 849
viridanus, Acanthopneuste *682*
viridanus, Phylloscopus 553, *682*
viridescens, Hypsipetes **262**, 272*, *278*
viridicata, Elaenia 73, **85**, 86, *117*
viridicata, Myiopagis 828 (s. Elaenia)
viridiceps, Apalis **627**, *709*
viridiceps, Idioptilon *111*
viridiflavus, Tyranniscus 842
viridis, Aegithina *285*
viridis, Androphobus 847
viridis, Calyptomena **5**, *7*, 96*
viridis, Cochoa **385**, *428*
viridis, Frederickena 826, 827
viridis, Horeites *654*
viridis, Leptopterus **320**
viridis, Neomixis 847
viridis, Pachyramphus **131**, 132, *137*
viridis, Telophorus 845
viridis, Terpsiphone 735, 737, 769, **771**, *814*, *815*
viridis, Tersina 187
viridissima, Aegithina *285*
viriditincta, Eremomela **631**, *713*
viscivorus, Turdus 233, 287, 290, 363—367, 396, 397, 401*, 403, 405—410, *456*, *457*
vitiensis, Pachycephala 777, *820*
vitellina, Chiromachaeris *129*
vitellinus, Manacus 121, **124**, 125, *129*, 830
Vitia 545, 546, 643
— parens 849
— ruficapilla badiceps 641, **643**, *724*
vitiensis, Clytorhynchus 734, **768**, *812*
vitiosus, Lophotriccus 842
vittata, Amaurodryas 735, 736, 753, 757, **759**, 762, *801*
vittata, Graueria 849
vittatus, Lanius **300**, *315*
vivida, Cyornis 849
vividus, Pericrocotus 238, *246*
vividus, Pycnonotus **254**, *270*
vociferans, Lipaugus 844
vociferans, Tyrannus **77**, *94*
voelckeri, Seicercus **594**, *685*
Volvocivora 235, *244*
— lugubris 234, *244*
vorax, Tyrannus **77**, *95*
vordermani, Abroscopus 550, **595**, *687*
vorhiesi, Troglodytes **333**, *345*
vulcani, Dendrobiastes 734, **742**, *787*
vulcania, Cettia **557**, *655*
vulcanicus, Campylorhynchus **330**, *335*
vulgaris, Conopophaga *55*
vulgaris, Sturnus 295, 395, 481, 783
vulpes, Rhipidura *805*
vulpina, Cranioleuca 8, *27*, 825
vulpina, Terpsiphone *815*
vulpinus, Bathmocercus 548, 552, **628**, *711*

Wachtel 258
waddelli, Babax **482**, 496*, *523*
wagae, Phaeomyias *118*
wagstaffei, Alcippe *535*
wahnesi, Gerygone **647**, *729*
waitei, Anthus 211, *226*
waldeni, Actinodura 848
Waldsänger 369
wallacei, Pipromorpha *119*
wallacei, Schiffornis **125**, *129*
wallacii, Todopsis 547, 548, **638**, *718*
wardi, Pseudobias 850
wardii, Zoothera **396**, 397, *442*
Wasseramseln 11, **324**, 336
Wasserpieper (Anthus spinoletta) 284
wattersi, Alauda *180*, 224*
webbianus, Paradoxornis 381, 464, 465, **495**, 498, *542*, *543*
Weber 82, 290
Webervögel 296, 381, 751
weigoldi, Alauda **161**, *180*
weigoldi, Lanius *319*

wellsi, Motacilla *222*
werae, Motacilla **207**, *220*
westermanni, Muscicapuls 734, 736, **744**, *789*
westralensis, Graucalus 232, *242*
westralensis, Melanodryas **759**, *801*
wetmorei, Pycnonotus 250, *267*
whistleri, Garrulax 466, 497*, *523*
whistleri, Niltava **747**, *792*
whistleri, Seicercus *685*
whistleri, Tarsiger **375**, *419*
whiteheadi, Calyptomena **5**, *7*
whiteheadi, Stachyris 847
whiteheadi, Urosphena 848
whiteheadi, Zoothera **398**, *444*
whitei, Amytornis 547, **639**, *721*
whitei, Aphelocephala **646**, *728*
whitei, Colluricincla **781**, *823*
whitei, Cyornis **745**, *790*
whitei, Falcunculus **772**, *817*
whiteleyi, Delichon *203*
whitneyi, Cichlornis 848
whitneyi, Pomarea 850
whymperi, Prunella *360*
whytelyi, Pipreola 843
whytii, Sylvietta 547, **632**, *715*
whitlocki, Acanthiza *726*
whitlocki, Ethelornis *729*
whitlocki, Hylacola **641**, *723*
wickhami, Luscinia **375**, *418*
wiedi, Troglodytes *346*
Wiesenpieper (Anthus pratensis) 215
Wiesenstelze (Motacilla flava) 565
williamsi, Calandrella **156**, *173*, 224*
williamsi, Mirafra 844
williamsoni, Mirafra **146**, 149, *165*
willoughbyi, Camaroptera 550, **629**, *711*
winifredae, Scepomycter 848
wintoni, Macronyx 205
woodi, Babax **482**, *523*
woodi, Leonardina 847
woodi, Macronous **478**, *516*, 574
woodwardi, Amytornis *721*, *722*, 835
woodwardi, Colluricincla 734, 778, 781, **782**, *823*
woodwardi, Mirafra **147**, *164*
woosnami, Cisticola 550, 600, **601**, *690*
wrightii (jetzt oberholseri), Empidonax 70, **79**, *105*
wrightii (als griseus), Empidonax *106*
Würger 249, 264, **287**, 291, 302, 386, 491, 755
wyatti, Asthenes 825
xanthetraea, Pachycephala 773, **778**, *821*
Xanthixus 249, 250, **254**, 262
xanthizurus, Criniger 261, *277*
xanthochlorus, Pteruthius 467, **486**, *533*
Xanthocorys 205, **218**, *230*
xanthodryas, Phylloscopus 547, **593**, *682*
xantholaemus, Pycnonotus 249, **254**, *270*
xantholeuca, Yuhina 465, 467, **494**, *541*
Xanthomixus **260**, *276*
Xanthomyias 70
— sclateri **86**
— — sclateri *118*
— virescens **86**
— — virescens *118*
Xanthomyza phrygia 639
xanthophrys, Phyllastrephus 845
xanthoprocta, Pachycephala 293, 773, **776**, *819*
xanthoprymna, Oenanthe 366, **390**, *435*
xanthopterus, Dysithamnus 839
xanthopus, Turdus **407**, *454*
Xanthopygia 742, 743, *788*
xanthopygos, Pycnonotus **253**, *268*
xanthopygus, Myiobius 80, *107*
xanthorrhous, Pycnonotus *266*
xanthoscelus, Platycichla **404**, *449*
xanthoschistos, Phylloscopus 553 (recte Seicercus)
xanthoschistos, Seicercus 553 (als Phylloscopus), *686*
xavieri, Phyllastrephus **259**, *276*
Xema 773
— sabini 778
Xenerpestes minlosi 838
— singularis 838
Xenicidae **67**
Xenicus longipes gilviventris 67
— — longipes **67**, *67*, *68*
— — variabilis **68**, *68*
Xenocopsychus **377**, *421*
Xenoctistes 15, *30*
Xenoctistes rufosuperciliata oleaginea 15
Xenopipo atronitens 843
xenopirostris, Xenopirostris **320**
Xenopirostris damii 845
— polleni 845
— xenopirostris **320**
Xenops 838
— milleri 839
— minutus 825
— — ridgwayi 826
— rutilans heterurus 32
— tenuirostris 839

Xenopsaris 71, 85, 125, 828
— albinucha **84**, 126
— — albinucha *114*
— — minor *114*
Xenornis setifrons 839
xenothorax, Leptasthenura 837
Xenotriccus callizonus 841
Xerophila 546, 646
Xiphirhynchus 464
— superciliaris **474**
— — intextus *510*
— — superciliaris *510*
Xiphocolaptes 9, 10
— a. albicollis *16*
— falcirostris 837
— franciscanus 837
— major 9, 10
— — major *16*
— promeropirhynchus 15, 837
— villanovae 837
Xipholena atropurpurea 843
— l. lamellipennis **130**, *136*
— punicea 843
Xiphorhamphus 474, 510
Xiphorhynchus 8, 9
— elegans 837
— erythropygius aequatorialis *17*
— eytoni 837
— flavigaster 837
— fuscus, recte picus
— — polystictus 10, *17*
— guttatus 837
— — susurrans 10, *17*
— lachrymosus 837
— necopinus 837
— o. obsoletus 825
— ocellatus 837
Xiphorhynchus pardalotus 9
— — pardalotus *17*
— picus 9, 10, 15
— — altirostris 10, *17*
— — picus 10, *17*
— spixii 837
— sp. spixii 15
— striatigularis 837
— triangularis 837
— trochilirostris *18*
— — lafresnayanus *18*
Xolmis 69, 70, 74
— cinerea 70, **74**, *88*
— coronata 71, *88*
— dominicana 71, *88*
— irupero 70, 71, **74**
Xolmis irupero irupero *88*
— murina 841
— pyrope 70, **74**
— — pyrope 88
— rubetra 841
— rufipennis 841
— velata 71, *88*

yanacensis, Leptasthenura 837
yarrellii, Motacilla *221*
yeltoniensis, Melanocorypha **155**, *172*
yerburii (errore yerbury), Myrmecocichla 387, *431*
yersini, Garrulax 847
yetapa, Gubernetes 841
Yetapa 70
— risoria **75**, *91* (als risora), 96*
yorki, Myiagra **756**, *798*
youngi, Apalis **626**, *708*
youngi, Pachycephala **776**, *819*
yucatanensis, Myiarchus 841
yucatanensis, Platypsaris *138*
yucatanicus, Campylorhynchus 846
Yuhina 191, 463—465, 493, 494
— bakeri 492, **493**, *540*
— brunneiceps **494**, *541*
— castaniceps **492**, *540*
— — everetti 492, **493**, *540*
— — plumbeiceps **492**, *540*
— — rufigenis **492**, *540*
— — striata **492**, *540*
— — torqueola **492**, 497*, *540*
— diademata **493**, *541*
— flavicollis 492
— — flavicollis 467, **493**, *540*
— — rouxi **493**, *540*
— g. gularis 467, **493**, *540*
— nigrimenta 493
— — nigrimenta 467, **494**, *541*
— — pallida **494**, *541*
— occipitalis *540*, 848
— zantholeuca 465 (als xantholeuca)
— — tyrannula **494**, *541*
— — zantholeuca (als xantholeuca) 467, **494**, *541*
yunnanensis, Anthus *228*
yunnanensis, Minla **488**, *535*
yunnanensis, Stachyris *514*

zalingei, Cisticola 547, 550, **605**, *694*
zambesiana, Erythropygia 369, **370**, *413*
zantholeuca, Yuhina s. xantholeuca
zanthopygia, Ficedula 674*, **742**, *788*

zappeyi, Paradoxornis 844
Zaratornis stresemanni 843
zarudnyi, Acrocephalus **571**, *664*
Zaungrasmücke (Sylvia curruca) 650
Zaunkönig (Troglodytes troglodytes) 37, 375, 477, 593
Zaunkönigdrossel 369
Zaunkönige 67, 189, **328**, 330, 331, 336*
zedlitzi, Cisticola **609**, *697*
zeledoni, Acrochordopus 843
zeledoni, Thryothorus *343*
Zeledonia coronata 369
Zeledoniinae 369
zenkeri, Anthus *226*
zenkeri, Smithornis *6*
Zeocephus 772, *817*
— rufus *817*
zetlandicus, Troglodytes *345*
zeylanicus, Pycnonotus **251**, *265*
zeylonus, Telophorus 288, 289, 294, **296**, *313*
ziaratensis, Trochalopteron *530*
zimmeri, Synallaxis 838
zion, Galerida *176*
Zistensänger 599
zombae, Mirafra **149**, *166*
zonatus, Campylorhynchus **330**, *335*, 336*
Zonotrichia 85, 321
— capensis 471, 493
— melodia 471
Zoothera 365, 386, 394, 397, 399
— andromedae **398**, *444*
— camaronensis 847
— cinerea 847
— citrina 362–364, **396**, 397–399
— — andamanensis 400*, *442*
— — citrina 367, *442*
— — cyanotus *442*
— — innotata *442*
— — rubecula **396**, 398, *443*
— crossleyi 847
— dauma 364, 396, **398**, *445*
— — amami (als Turdus) *445*
— — aurea 365, 367, **398**, *444*
— — dauma *444*
— — heinei **399**, *445*
Zoothera, dauma horsfieldi *445*
— — imbricata **398**, *444*
— — lunulata **399**, 400, *445*
— — macrorhyncha 399, *445*
— — major 365, **398**, *445*
— — neilgheriensis (für neilgherriensis) *444*
— — papuensis **399**, *445*
— — toratugumi *444*
— dixoni 833, 834
— dumasi 847
— erythronota 847
— everetti 847
— gurneyi disruptans **397**, *443*
— — gurneyi **397**, *443*
— guttata 363, 364
— — guttata **397**, *443*
— i. interpres **396**, *442*
— margaretae 847
— marginata **399**, *445*
— mollissima 364
— — griseiceps *444*
— — mollissima **398**, *444*
— — simlaensis **398**, *444*, 834
— — whiteheadi **398**, *444*
— monticola 364, 367, **399**
— — monticola *445*
— naevia 364, 397, 409
— — meruloides **397**, *443*
— — naevia **397**, *443*
— oberlaenderi 847
— peronii 847
— p. piaggiae **397**, *443*
— pinicola **397**, *443*
— princei 847
— schistacea 847
— sibirica 410
— — davisoni 366, **397**, *443*
— — sibirica 366, 367, **396**, 405, *443*
— spiloptera **398**, *444*
— talaseae **399**, *445*
— terrestris **399**, *445*
— wardii **396**, 397, *442*
Zosterops 473, 608, 613, 741
— palpebrosa 613
zosterops, Idioptilon 842
zosterops, Phyllastrephus **260**, *276*
zuluensis, Calamocichla 548, **573**, *665*

Setzfehler und Berichtigungen

Seite 5, 3. Zeile und

Seite 7, 2. Zeile von unten: „*v.*" zwischen *Calyptomena* und *whiteheadi* streichen

Seite 10, vorletzte Zeile: statt „*picus*": *fuscus*, statt „*Glyphorhynchus*": *Glyphorynchus*

Seite 18, 7. Zeile von unten: statt „2": 1, statt „*venezuelensis* (Chapman)": *brevipennis* Griscom, statt „N-Venezuela": O-Panama, statt „24,4": 23,9, statt „21,1": 21,0, statt „5,85": 5,78
5. Zeile von unten: statt „28,4": 23,4
Vor 3. Zeile von unten einfügen: und 23,9 × 21,0 (nach Wetmore 1972, S. 53)

Seite 32, 6. Zeile von oben: statt „3": 9

Seite 49, 11. Zeile von oben: statt „19,3": 18,3

Seite 67, 13. Zeile von oben: statt „g": mm

Seite 92, 9. u. 6. Zeile von unten: statt „*clim. climazura* (Vieill.)": *n. nengeta* (L.) bzw. statt „*clim.*": *nengeta*

Seite 98, rechte Spalte, 5. Zeile von oben: statt „2 Zweier-, 4 Dreiergelege": 4 Zweier-, 2 Dreiergelege

Seite 105, 11. Zeile von oben: statt „*traillii traillii* (Audub.)": *alnorum* Brewster
13. Zeile von oben: statt „*traillii brewsteri* Oberholser": *traillii* (Audub.)
6. Zeile von unten: statt „*wrightii* Baird": *oberholseri* Phillips

Seite 106, 13. Zeile von unten: statt „*griseus* Brewster": *wrightii* Baird

Seite 199, 12. Zeile von oben: streichen „*tahitica*"

Seite 202, 8. Zeile von oben: statt „—": ein + in die Zeichnungsspalte

Seite 217, 2. Zeile von oben: statt „*sordidus*": *haraensis*

Seite 225, 18. Zeile von oben: statt „201": 209

Seite 226, letzte Zeile von unten: statt „Elderot": Eldoret

Seite 289, 3. Zeile von unten: statt „Rg": RG

Seite 292, 8. Zeile von oben: statt „*guttatus*": *mossambicus*

Seite 320, 15. Zeile von oben: statt „0,077": 0,067 (laut Appert, briefl. u. Ornith. Beob. 67, S. 112, 1970)

Seite 400, 14. Zeile von unten: statt „22,5": 32,5

Seite 410, 8. Zeile von oben: zwischen „*mupinensis*" u. „*cardis*" ein Komma setzen

Seite 412, 12. Zeile von oben: zwischen „*Brachypteryx*" und *carolinae*: „*leucophrys*" einschieben

Seite 414, 3. Zeile von unten: statt „C-Afrika": O-Afrika

Seite 473, 2. Zeile von oben: „*a.*" streichen
17. Zeile von oben: nach „Limosa 22," eine runde Klammer) einfügen

Seite 475, 14. Zeile von oben: statt „4": 5

Seite 483, 6. Zeile von oben: „also k" streichen

Seite 545, 14. Zeile von unten: nach „*Pseudogerygone*" einfügen: 2 *Parisoma*
13. Zeile von unten völlig streichen
11. Zeile von unten: vor „5 *Pycnoptilus*" setzen: 5 *Clitonyx*
10. Zeile von unten: „2 Drymochaera" streichen und dafür 5 Drymochaera bei Timaliidae zwischen 9. und 10. Zeile von unten einfügen

Seite 547, 21. Zeile von oben: vor „*rufiventris*" einfügen: *Seicercus*

Seite 548, 14. Zeile von oben: vor „*bistrigiceps*" einfügen: *Acrocephalus*
19. Zeile von unten: vor „*umbrovirens*" einfügen: *Seicercus*

Seite 553, 13. Zeile von oben in der Tabelle: statt „*brevicaudata*": *brachyura*

Seite 556, 23. Zeile von oben: statt „*o.*": *d.*

Seite 558, 2. Zeile von unten: statt „*Psamathia* ist": ist *Psamathia*

Seite 606, 23. Zeile von oben: statt „1,41": 1,39

Seite 638, 1. Zeile von oben: statt „564": 546

Die Lieferung 13 beschloß den Band I (Nonpasseres)
des Werkes

MAX SCHÖNWETTER

Handbuch der Oologie

Einbanddecken mit Titelblatt

für den Band I sind noch lieferbar.
Bestellungen sind an den Verlag zu richten.
Leinen — Preis 3,— Mark zuzüglich Versandspesen



AKADEMIE-VERLAG · BERLIN

Die Lieferung 27 beschließt den Band II (Passeriformes 1) des Werkes

MAX SCHÖNWETTER

Handbuch der Oologie

Einbanddecken

für den Band II können beim Verlag bestellt werden.
Leinen — Preis 3,— Mark zuzüglich Versandspesen



AKADEMIE-VERLAG · BERLIN

MAX SCHÖNWETTER

HANDBUCH DER OOLOGIE

HERAUSGEGEBEN UND ERGÄNZT VON

Prof. Dr. WILHELM MEISE

Zoologisches Institut und Zoologisches Museum Hamburg

Lieferung 28



AKADEMIE-VERLAG · BERLIN

1980

28. Lieferung

Seite 1—64

Tafel 1

INHALTSVERZEICHNIS FÜR DIE LIEFERUNG 28

Familie Aegithalidae	3
Familie Remizidae	5
Familie Paridae	6
Familie Sittidae	25
Familie Certhiidae	36
Familie Dicaeidae	42

Erschienen im Akademie-Verlag, DDR-1080 Berlin, Leipziger Straße 3—4

Lizenznummer: 202 · 100/525/79
Satz und Druck: VEB Druckhaus „Maxim Gorki", 7400 Altenburg
Bestellnummer: 762 499 6 (3037/28) · LSV 1365
Printed in GDR
DDR 14,— M

A. Systematischer Teil

KRITISCH VERGLEICHENDE BESCHREIBUNG DER VOGELEIER

(Fortsetzung von Band II, S. 824)

29. ORDNUNG

Passeriformes

(Fortsetzung und Ende)

Der III. und letzte Band des Systematischen Teils von Schönwetters Handbuch der Oologie setzt die Behandlung der Sperlingsvögel zunächst mit den Eiern der manchmal als Oberfamilie zusammengefaßten Meisenartigen und Honigvögel fort, denen die kritisch vergleichende Beschreibung der sogenannten „Neunhandschwingigen“, der Weber- und Finkenvögel, folgen wird. Den Schluß werden die Rabenverwandten einnehmen, aber vor dieser dritten großen Familiengruppe müssen wir uns mit den Staren, Pirolen und Drongos beschäftigen.

Familie Aegithalidae, Schwanzmeisen

Die noch von NEHRKORN (Katalog der Eiersammlung, II. Auflage, Berlin, Friedländer, 1910, S. 262—266) gemäß dem SHARPEschen System (A hand-list of the genera and species of birds, 5 Bände, London, Brit. Museum, 1899—1912) zu den Paridae gerechneten, oologisch ganz aus der Reihe springenden Gattungen *Aphelocephala*, *Finschia* und *Mohoua* (= *Certhiparus*) kamen in eine Sondergruppe der Sylviidae, die nach MAYR & AMADON (Amer. Mus. Novit. 1496, S. 36, 1951) Malurinae genannt wird, *Sphenostoma* in die Unterfamilie Orthonychinae der Timaliidae. Dadurch wurden die Paridae oologisch einheitlicher, wenngleich die ebenfalls durch die Färbung ihrer Eier ganz abweichenden Gattungen *Auriparus* und *Cephalopyrus* hier verblieben. Übrigens zog HELLMAYR (Paridae, Sittidae und Certhiidae, in: Tierreich 18, Berlin, Friedländer, 1903, S. 17) auch die Gattung *Polioptila* zu den Paridae; wir brachten sie am Anfang der Sylviidae.

Von den verbleibenden Paridae NEHRKORNS werden in dem von PAYNTER herausgegebenen 12. Band der Check-list of birds of the world, a continuation of the work of JAMES L. PETERS, Cambridge, Mass. (Mus. Compar. Zoology), 1967, hier wie bisher in diesem Handbuch als PETERS zitiert, S. 52—124, die Schwanz- und die Beutelmeisen als besondere Familien abgetrennt (Autor: D. W. SNOW).

Zunächst einige Bemerkungen über die drei Familien Aegithalidae, Remizidae und Paridae. Die Gestalt ist bei allen *Parus*-Eiern vorwiegend breitoval (k um 1,30), teils mehr, teils weniger zugespitzt am einen Ende, und das gilt auch für die übrigen Gattungen, abgesehen von *Aegithalos leucogenys*, *Remiz* und *Anthoscopus* mit ihren gestreckteren Formen (k um 1,50, d. h. 1,42—1,58).

Den drei Familien gemeinsam ist der nur geringe oder ganz fehlende Schalenglanz, das feinstgrießige Korn und die weiß durchscheinende Innenfarbe. Poren sind nur hin und wieder deutlich zu sehen.

Die Relativen Eigewichte (RG) ergeben sich aus den Weibchengewichten bei HEINROTH (Journ. f. Orn. 70, S. 225, 1922), PAYNTER (Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. 59, S. 955, 1972) und ALI & RIPLEY (Handbook of the birds of India and Pakistan 9, London, Oxford Univers. Press, 1973):

♀-Gewicht in Gramm	Art	RG	♀-Gewicht in Gramm	Art	RG
8,5	*Aegithalos caudatus europaeus*	10,2%	6,5	*Aegithalos leucogenys*	11,2%
6,7	*Aegithalos concinnus iredalei* und *rubricapillus*	12,2%	5,5	*Aegithalos concinnus manipurensis*	13,1%

Aegithalos caudatus. Die Eier der Schwanzmeise sind breitoval (k = 1,28) und in der Regel auf reinweißem oder kaum merklich gelblich, manchmal graugelblich, einmal nach MAKATSCH (Die Eier der Vögel Europas 2. Melsungen (Neumann), 1976, S. 166.) sogar zart rosa getrübtem Grund mit verloschenen, demnach unansehnlichen, blaßgelblichbräunlichen und grauen, äußerst zarten Fleckchen besetzt, die nur am dicken Ende dichter stehen. Die Flecke sind meist recht unauffällig, selten deutlicher und mehr rot getönt. Kaum je treten sie zu einem ausgesprochenen Kranz zusammen. Sieht man von den Farben ab, so kann der Zeichnungscharakter eher dem der *Regulus*-eier ähnlich befunden werden als dem der Meisen (Paridae). Ein erheblicher Teil der Gelege ist ganz ungefleckt oder läßt erst unter der Lupe Spuren einer Zeichnung entdecken, wie auch die nach MAKATSCH sehr hell violettgrauen Unterflecke nur so zu sehen sind. (Taf. 1, Fig. 1.)

Aegithalos leucogenys (= *Aegithaliscus*). Drei weiße Eier trugen eine schwache Fleckenzone um das stumpfe Ende, zwei andre desselben Geleges nicht. Das Nest war kleiner als bei *Ae. caudatus* (BAKER, The Nidification of birds of the Indian Empire. 1. London, TAYLOR & FRANCIS 1932, S. 76). — k = 1,48.

Aegithalos concinnus (= *Aegithaliscus*). Vorwiegend gedrungen spitzovale Eier (k = 1,30) mit weißer, matter oder seidig glänzender Schale und einem scharf ausgebildeten, schmalen Ring fast mikroskopisch kleiner Pünktchen rostbrauner bis purpurgrauer Farbe, die so dicht aneinander stehen, daß erst die Lupe sie als getrennt zwischen verwischten erkennen läßt. Dieser Ring befindet sich immer sehr nahe dem Pol am stumpfen Ende und kann dunkler oder ein bloßer rosagrauer Schatten sein, zuweilen auch ganz fehlen. Die Polkappe und der übrige Teil der Oberfläche bleiben weiß, oder ebenso winzige Pünktchen sind dort weitläufig einzeln stehend beinahe unsichtbar verteilt, wobei die Grundfarbe manchmal zart rosa oder blaß lila gehaucht erscheint. Ganz aparte Eierchen, kaum mit irgendwelchen andern zu verwechseln. Die von *Aegithalos candatus* würden ihnen aber gleichen, wenn deren immer lockere Zeichnung zu einem Farbring im oberen Viertel oder Fünftel zusammengeflossen wäre. — Abweichend von den übrigen „*Aegithaliscus*" sind Eier von *Aegithalos concinnus* manchmal ungefleckt weiß und daher von ungefleckten *caudatus*-Eiern nicht unterscheidbar, (k = 1,28), aber nach REISER (Abh. Ber. Mus. Tierk. Völkerk. Dresden 17, Nr. 1, S. 3, 1937) normal gefleckt. (Taf. 1, Fig. 2.)

Aegithalos iouschistos niveogularis (= *Aegithaliscus*). Nach BAKER (1932, S. 76) reicher gezeichnet als *Ae. concinnus*. — k = 1,33.

Psaltria. Nach NEHRKORN „weiß mit zarten mattrostbraunen Fleckchen, welche am stumpfen Ende kranzartig gehäuft stehen, unseren *Aegithalos caudaius* ähnlich, nur ist die Fleckung gröber". HELLEBREKERS und HOOGERWERF (Zool. Verhandel. 88, S. 137, 1967) finden manche Eier deutlich glänzend und alle kalkig, trüb graulich oder rosaweiß mit kleinen undeutlichen, blassen, graubraunen oder bräunlichen Punkten und Spritzern sowie oft ziemlich auffälligen, schmutzig blaugrauen bis rotpurpurnen Unterflecken gewöhnlich fast nur in Ring oder Kappe am stumpfen Ende. Die Eier sind in der Färbung *Abroscopus superciliaris* ähnlich, tragen aber kleinere Flecke. — k = 1,30.

Das Nest ist nach HOOGERWERF [Avifauna van Tjibodas en omgeving, Buitenzorg (Plantentuin), 1949, S. 126] ein zwischen äußerem Blattwerk hängendes großes Faser-, Blatt- und Halmnest mit Moosverkleidung, das eine kleine Öffnung nahe dem oberen Aufhängepunkt aufweist und nach Wegnahme der vor allem aus Federn gebauten Mulde wie ein *Dicaeum sanguinolentum*-Nest aussieht.

Psaltriparus. Ungefleckt weiß, von mittlerer ovaler Gestalt. — k = 1,34.

Das Nest ist ein langer Hängebeutel mit seitlichem Eingang ganz oben, wogegen *Aegithalos caudatus* sein mehr oder weniger eiförmiges Nest mit seitlichem Flugloch in der oberen Hälfte an Äste und Zweige schmiegt oder, wie die übrigen *Aegithalos*-Arten mit mehr ballförmigem Nest, zuweilen auch in Astgabeln unterbringt.

Familie Remizidae, Beutelmeisen

Alles wesentliche wurde im 3. Absatz unter der Familie Aegithalidae (S. 3) gesagt. Die Relativen Schalengewichte (Rg) sind bei *Remiz* auffallend hoch (7,0—7,5, einmal 8,4%), bei *Anthoscopus* etwas niedriger (5,7—7,0%), bei *Psaltria* 6,6%, bei den übrigen Gattungen der Aegithalidae, Remizidae und Paridae 5,0—6,6%.

Die relativen Eigewichte (RG) errechnen sich nach Weibchengewichten bei HEINROTH (1922), HOESCH & NIETHAMMER (Journ. f. Orn. 88, Sonderheft, S. 317, 1940), PIECHOCKI & BELOD (Mitt. Zool. Mus. Berlin 48, S. 140, 1972) und DOLGUSCHIN u. a. (Ptitzy Kasachstana 4, Alma Ata, Nauka, 1972, S. 253, 258, Russisch) wie folgt:

♀-Gewicht in Gramm	Art	RG	♀-Gewicht in Gramm	Art	RG
10,2	*Remiz pendulinus macronyx*	8,7%	7,2	*Remiz pendulinus coronatus*	12,0%
10,0	*Remiz pendulinus pendulinus*	9,5%	6,0	*Anthoscopus m. minutus*	12,5%
9,0	*Remiz pendulinus stoliczkae*	9,7%			

Als Maße für *Anthoscopus c. caroli* aus S-Rhodesien zitieren wir nach JAMES (1970) 14,2×9,4, was PRIEST, Guide to Birds of Southern Rhodesia, London (CLOWES, 1929) entspricht, wogegen id., Birds Southern Rhodesia 4, ibid., 1936 etwa 14×9 u. id., Eggs of birds breeding in South Africa (Glasgow, Univ. Press, 1949, S. 113), 13,5×9 mm angegeben werden.

Remiz und *Anthoscopus* bauen für ihre immer glanzlosen und ungefleckten weißen Eier einen kunstvollen, ei- oder retortenförmigen Hängebeutel mit seitlichem Eingang, am Ende von Zweigen, *A. caroli* nach HOESCH (Orn. Mon. Ber. 42, S. 50—51, 1934) sogar mit verschließbarer Öffnung, was nach neueren Feststellungen für alle Arten der afrikanischen Gattung „Schließbeutelmeisen" gelten dürfte.

Auriparus und *Cephalopyrus* haben abweichende Eier und Nester nicht nur im Vergleich mit *Remiz* und *Anthoscopus*, sondern auch mit den Aegithalidae und den Paridae.

Auriparus flaviceps. Nicht dunkelblau wie NEHRKORNS Katalog besagt, sondern bläulich- oder grünlichweiß bis hellgrünlichblau mit zuweilen gleichmäßig verteilten, häufig aber am stumpfen Ende dichteren, feineren und gröberen Fleckchen hell braunroter, rostiger und z. T. mehr purpurbrauner Farbe, manchmal in Kranzform. Sie klingen an die Eier von *Polioptila* an. Ähnliche Eier gibt es auch bei den Braun- und Schwarzkehlchen (*Saxicola*) und Zistensängern (*Cisticola*). — k = 1,36. — Das Nest ist ein auf Dornbusch und Kaktus gestellter, struppiger Bau von Kugel- oder Eiform aus stacheligen Zweigen und harten Stengeln. Es hat einen seitlichen Eingang. (Taf. 1, Fig. 3.)

Cephalopyrus flammiceps. Kleine breitovale oder mehr rundliche, hellblaue Eier teils vom Farbton und Glanz derer des *Phoenicurus phoenicurus*, teils noch dunkler als bei *Prunella modularis* und glanzlos, ungefleckt. Sie gleichen dem einen Typ von *Suthora* (jetzt zu *Paradoxornis*), die aber auch noch einen ungefleckt weißen besitzt. — k = 1,33.

Die Art baut tiefe Napfnester aus Gräsern und Wurzeln in natürliche Höhlungen von Bäumen oder in deren Stümpfe.

Ob *Auriparus* und *Cephalopyrus* überhaupt in eine der drei früher als Paridae zusammengefaßten Familien passen?

Familie Paridae, Meisen

Über die Form- und Schaleneigenschaften der hierher gehörigen Eier siehe Familie Aegithalidae (S. 3). — Die meisten Arten legen weißgrundige Eier in ein aus Tierwolle, Haaren und Federn zusammengefügtes Polster in Baumhöhlen und ähnlichen Plätzen, oft mit Moosunterlage. Ebenso *Melanochlora* mit Baumwollausfütterung.

Die Relativen Eigewichte sind nach den Weibchengewichten bei Heinroth (1922), Meise (Mitt. Zool. Mus. Berlin 22, S. 140, 1937), Mengel (Orn. Monogr. 3, S. 336, 1965), Dolguschin u. a. (1972), Piechocki und Belod (1972), Paynter (1972) sowie Ali & Ripley (1973) berechnet:

♀-Gewicht in Gramm	Art	RG	♀-Gewicht in Gramm	Art	RG
36,3	*Melanochlora s. sultanea*	7,2%	12,3	*Parus dichrous*	11,6%
22,6	*Parus bicolor*	8,4%	12,2	*Parus cyanus tianschanicus*	9,8%
20,0	*Parus niger*	9,4%	12,1	*Parus rubidiventris rufonuchalis*	12,3%
19,6	*Parus afer*	10,2%			
19,0	*Parus cinerascens*	9,3%	12,0	*Parus montanus baicalensis*	9,8%
19,0	*Parus rufiventris pallidiventris*	9,4%	11,5	*Parus palustris communis*	10,7%
18,0	*Parus m. major*	9,3%	11,3	*Parus rubidiventris beavani*	15,8%
17,6	*Parus b. bokharensis*	8,9%	11,0	*Parus c. caeruleus*	10,0%
15,0	*Parus montanus songarus*	9,0%	11,0	*Parus montanus salicarius*	11,2%
14,6	*Parus m. monticolus*	9,7%	11,0	*Parus cyanus flavipectus*	12,4%
14,4	*Parus x. xanthogenys*	11,0%	10,5	*Parus cristatus mitratus*	12,0%
14,3	*Parus major caschmirensis*	11,0%	9,5	*Parus a. ater*	10,9%
13,7	*Parus c. cyanus*	9,7%	9,4	*Parus carolinensis extimus*	10,9%
13,6	*Parus monticolus yunnanensis*	10,4%	8,6	*Parus melanolophus*	12,6%
13,0	*Parus major nipalensis*	11,8%	7,9	*Parus ater aemodius*	?19,9%

Die RG-Werte für *Parus rubidiventris beaveni* und *ater aemodius* (siehe unter *Parus*, S. 7) fallen sehr aus der Reihe. Der erstere ist ebenso wenig zu erklären wie der geringe Anstieg von RG mit fallendem Weibchengewicht.

Infolge der vielen Eier im Gelege (bei manchen Arten mehr als 10 Stück) kann das *Gelegegewicht* das Gewicht des Vogels übertreffen, und das in vielen Fällen, teils regelmäßig, teils ausnahmsweise, zweimal im Jahr.

Parus. Unter diesem früher in engerem Sinne angewandten Namen sind 15—20 ehemalige Gattungen vereinigt (*Poecile, Poecilia, Poeciloides, Sittiparus, Lophophanes, Machlolophus, Baeolophus, Periparus, Pardaliparus, Penthestes, Pentheres, Cyanistes* u. a.). Ihre Eier ähneln sich so stark, daß sie bei gleicher Größe fast nie zu unterscheiden sind. Auf reinweißem, selten trübem oder leicht rosa getöntem Grund stehen mehr oder weniger lose vorwiegend sehr kleine Punkte und Fleckchen. Sie nehmen meist nach dem dickeren Ende hin an Größe und Dichtigkeit zu. Nur bei einigen Arten gibt es auch etwas gröbere Blattern, die fast immer abgerundet, bloß ausnahmsweise verwischt sind. Nahezu unsichtbare kleine Pünktchen trifft man vielfach an; sie sind manchmal allein

vorhanden und gleichmäßig verteilt, häufiger mit deutlicheren gemischt. Kronenartiges Zusammentreten bei gröberer Fleckung zeigt sich öfter (z. B. bei *niger niger*) als die sehr seltene Ringbildung aus Punkten. Als Fleckenfarben kommen sehr dunkle Töne wenig vor, meist sind es hellere rote oder braunrötliche, zuweilen auch rosa, gelbrote, purpurrote, selten sepiabraune. Soweit Unterflecke überhaupt sichtbar werden, was nicht gerade oft der Fall ist, erscheinen sie mehr rosagrau als lila und violett. Sie treten überdies in der Regel sehr stark zurück, im Gegensatz zu ähnlichen *Sitta*-Eiern. Man findet sie am ersten bei *melanolophus, venustulus, afer, griseiventris, leucomelas, spilonotus rex* und *varius*. Grob oder dunkel gefleckte Stücke bilden die Regel bei *rubidiventris beavani, cristatus, funereus, rufiventris, major commixtus, bokharensis, monticolus, xanthogenys*. Dagegen wiegen anscheinend bei *rubidiventris rufonuchalis* spärlich und fein gefleckte vor, ebenso bei *palustris, lugubris, ater, c. cyanus* und *cyanus flavipectus*. Bei *afer cinerascens* stehen die äußerst zarten Fleckchen vielleicht am dichtesten und am gleichmäßigsten über die ganze Oberfläche verteilt, aber gerade Eier dieser Rasse sind nach James (Catalogue of birds'eggs, Salisbury, Queen Victoria Mus., 1970, S. 143) sehr variabel gefärbt und oft stark gefleckt. Die Eier von *montanus* sind hell rostfarben bis kastanienbraun gröber und dichter gezeichnet als die mehr rotbraun, zarter und loser gefleckten von *palustris*. [Dieser Unterschied ist nicht durchgehend, ja, R. Verheyen, Oologia belgica. Brüssel (Inst. R. Sciences Naturelles), 1967, S. 275, gibt sogar umgekehrt für *montanus rhenanus* weniger dichte Fleckung als bei *palustris* an.] (Taf. 1, Fig. 4 und 5.)

Die Eier von *gambeli, wollweberi* und *inornatus* sind im Gegensatz zu denen ihrer nächsten Verwandten *ungefleckt* weiß oder, was jedoch sehr ungewöhnlich ist, nur ganz spärlich und zart punktiert. — Die stärkst pigmentierten Stücke meiner Sammlung sind schokoladen- bis sepiabraun gefleckte von *xanthogenys*, an *Sitta* anklingend, und *P. major commixtus*, diese mit an *Certhia brachydactyla* erinnernden, derben rötlichbraunen und lilagrauen, sich dicht überlagernden Wischflecken, besonders am dicken Ende, diese aus Maymyo (Burma), jene aus Assam und Gangtok (Nordsikkim). — k = um 1,30, meist 1,24—1,36, schon bei *major*-Rassen 1,18—1,41, länger gestreckt *P. leucomelas* mit 1,39 und 1.43. (Taf. 1, Fig. 6 bis 9).

Von *Parus superciliosus* wurden Eimaße nicht bekannt. Weigold fand in Szetschwan ein „aus Gras in stehender Eiform geflochtenes Nest" niedrig über dem Boden in einem Busch. Die 5 Eier waren weiß mit roten Punkten. Beick (in: Stresemann, Meise, Schönwetter, Journ. f. Orn. 85, S. 515, 1937) sah den Vogel in Kansu als „unzertrennlichen Gefährten von *Leptopoecile sophiae*". Er läßt aber die Frage offen, welcher der beiden Arten das von ihm in etwa 1 m Höhe über dem Boden in einem Strauch gefundene kugelige Nest ohne Eier angehört. Beide Nester waren innen mit kleinen Hühnerfedern ausgelegt, wie dies bei *Leptopoecile* stets der Fall ist.

Die von Baker (Fauna of British India. Birds. 2nd edit. 1, London, Taylor & Francis, 1922, S. 84) für *Parus ater aemodius* angegebenen Eimaße (17,9 × 12,9 mm) erscheinen für den kleinen Vogel zu groß, die für *P. rubidiventris rufonuchalis* teils zu groß, teils zu klein (s. Liste), so daß sie ebenso wie Weibchengewichte (Ali & Ripley: 11,9 g; Dolguschin u. a.: 13,4 g, siehe S. 6) kombiniert wurden. Sicher zu groß ist das bei Groebbels (Der Vogel 2, Berlin, Borntraeger, 1937, S. 189) nach Jourdain (The eggs of European birds. London, 1906—09) angegebene, nur als Maximum richtige Eigewicht 1,415 g als Durchschnitt für *Parus ater britannicus*, denn seine Eidimensionen ergeben nur 1,05 g. Dagegen ist das von Heinroth (1922) für *Parus palustris* indirekt ermittelte Eigewicht (0,9 g) zu klein, da die Durchschnittsmaße hier 37% mehr ergeben, nämlich 1,23 g.

Nach vieljährigen Studien an freilebenden *Parus m. major* und *c. caeruleus* bei Braunschweig fand Winkel (Journ. f. Orn. 111, S. 154—174, 1970), daß überraschenderweise dort einjährige *P. major* (nicht einjährige *P. caeruleus*) durchschnittlich längere und

breitere Eier als ältere Weibchen legten, und daß Gelege mittlerer Eizahl (11—12 Eier!) die längeren und schwereren Eier enthielten, bei *Parus caeruleus* auch die breiteren, alles natürlich in Mittelwerten. Die zuletzt gelegten Eier beider Arten waren i. D. schwerer und breiter als die ersten und damit als der Mittelwert für das ganze jeweilige Gelege. Wie zu erwarten, legten die einzelnen ♀ im Vergleich zur Population relativ gleich geformte, relativ gleich lange, breite und damit auch relativ gleich schwere Eier. Die Arbeit enthält viele weitere Einzelheiten.

Melanochlora sultanea. Auf weißem Grund kräftig gezeichnet mit rotbraunen Punkten, Fleckchen und Blattern, wie bei *Parus xanthogenys* und reichlich grob gefleckten *Parus cristatus.* — k = 1,28.

Sylviparus modestus. Das erst kürzlich von R. L. Fleming jr. [Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. 70, S. 329, 1973 (= 1974)] in Nepal entdeckte Baumhöhlennest mit engem Eingang enthielt 6 zerbrochen geborgene, rein weiße Eier.

Aegithalidae	A	B	g	d	G	Rg	
173 + x *Aegithalos caudatus caudatus* (L.) 12,8—16,0×9,9—12,0 = 0,038—0,054 g	14,0	10,9	0,051	0,055	0,86	5,9%	N- u. O-Europa (u. a. ehem. Ostpreußen), Sibirien, Hokkaido [bei NEHRKORN auch: *macrurus* (Seebohm)]
120 *Aegithalos caudatus rosaceus* Mathews 13,0—16,0×10,1—12,2 = 0,038—0,058 g	14,2	11,0	0,052	0,055	0,84	6,2%	Großbritannien, Irland [= *roseus* (Blyth)]
432 *Aegithalos caudatus europaeus* (Herm.) 12,8—16,4×10,0—12,0 = 0,040—0,060 g (VERHEYEN 1967, S. 277; HELLEBREKERS, Measurements and weights of eggs of birds, Delft, 1949, MAKATSCH 1976 und andere)	14,1	11,1	0,052	0,056	0,88	6,2%	W- u. Zentrales Mitteleuropa, Holland, Belgien, NO- u. O-Frankreich, W-Polen bis Rumänien
23 *Aegithalos caudatus aremoricus* Whistler 13,1—14,3×10,1—11,4 = 0,039—0,062 g (14 n. Sammlung R. Kreuger, briefl. 1974 v. T. STJERNBERG, 9 n. MAKATSCH)	13,8	10,7	0,046	0,059	0,82	5,8%	N-, NW- u. W-Mittel-Frankreich (Kreuger: 1/9 u. 1/5 Angers u. Eterne)
56 *Aegithalos caudatus taiti* Ingram, *irbii* (Sharpe & Dresser) u. *italiae* (Jourd.) 13,0—15,5×10,3—11,5 = 0,042—0,059 g [n. JOURDAIN; CAT. BRIT. MUS. (= Oates, Catalogue of the collections of birds'eggs in the British Museum 3, London, 1905, S. 314; Tring] (n. T. STJERNBERG, briefl.: 13,7—15,0×10,7—11,4, g wie oben)	14,2	10,9	0,052	0,054	0,87	6,0%	*taiti*: Portugal (außer S) bis S-Frankreich *irbii*: S-Portugal—Mittel-Spanien, Korsika *italiae*: Italien (außer N u. Sizilien) (bei JOURDAIN: *tyrrhenicus* Parrot) (Kreuger: 1/8, 1/9 S-Frankreich)
3 *Aegithalos caudatus tephronotus* (Günther) 13,7—14,0×10,7—12,7 (CAT. BRIT. MUS.)	13,9	11,7	—	—	0,95	—	Kleinasien
— *Aegithalos caudatus glaucogularis* (Moore) 12,7×10,7 bis 15,2×11,7 (nach LA TOUCHE, Handbook of the birds of Eastern China 1, London, Taylor & Francis, 1925, S. 32)	14,2	11,2	—	—	0,90	—	China
5 + x *Aegithalos caudatus trivirgatus* (T. & S.) u. *kiusiuensis* Kuroda 14,2—15,6×10,2—10,8 = 0,045—0,05 g (nach INGRAM u., briefl., T. STJERNBERG)	14,7	10,5	0,048	0,053	0,83	5,8%	*trivirgatus*: Hondo *kiusiuensis*: Kiuschiu, Schikoku (Kreuger: 1/5 vom Fudschijama)

	A	B	g	d	G	Rg	
5 *Aegithalos leucogenys* (Horsf. & Moore) (nach WHITEHEAD, Ibis 1909, S. 107)	14,7	9,9	—	—	0,75	—	Westl. Himalaja u. N-Pandschab (= *Aegithaliscus*)
100 *Aegithalos concinnus iredalei* (Baker) u. *rubricapillus* (Ticehurst) 12,6—15,2×9,8—11,7 = 0,04—0,05 g	13,9	10,6	0,045	0,050	0,82	5,5%	*iredalei:* Himalaja, O- bis W-Nepal [= *erythrocephalus* (Vigors)] *rubricapillus:* Nepal—Brahmaputra
19 *Aegithalos concinnus manipurensis* (Hume) 12,7—14,0×10,0—10,8 (nach MACKENZIE aus BAKER 1932, S. 74)	13,1	10,4	—	—	0,75	—	Assam südl. des Brahmaputra, Chin-Berge (Burma)
10 *Aegithalos concinnus talifuensis* (Rippon) 12,2—15,1×9,8—11,3 = 0,042 g (nach BAKER)	13,5	10,5	0,042	0,047	0,78	5,4%	Burma, O v. Irawaddy, O-Sikang bis NW-Tonkin (Eier v. Bhamo-Bereich)
5 *Aegithalos concinnus concinnus* (Gould) 12,6—13,7×10,4—11,2 = 0,045 g (2 n. REISER)	13,1	10,8	0,045	0,050	0,79	5,4%	Yünnan, S-Kansu u. SW-Schensi bis S-China u. Taiwan
7 *Aegithalos iouschistos niveogularis* (Gld.) 13,8—14,6×10,4—11,2 = 0,045—0,055 g	14,2	10,7	0,050	0,054	0,83	6,0%	Westl. Himalaja und Beludschistan
67 *Psaltria exilis* Temm. 11,8—14,6×9,3—10,6 = 0,03—0,05 g (z. T. nach HELLEBREKERS & HOOGERWERF 1967, u. NEHRKORN, Nachträge zu NEHRKORNS Eierkatalog, Berlin, Friedländer, 1914, S. 26)	12,9	9,9	0,037	0,048	0,64	5,8%	Java
58 *Psaltriparus minimus minimus* (Townsend) 12,2—14,7×9,1—11,2 = 0,04—0,05 g (nach BENT, Bull. U. S. Nat. Mus. Washington 191, 1946)	13,7	10,1	0,042	0,050	0,72	5,8%	SW-Brit. Columbia—Californien (Grenze Mexicos)
42 *Psaltriparus minimus californicus* Ridgw. u. *sociabilis* Miller 12,8—15,3×9,9—11,1 = 0,04—0,05 g	14,1	10,5	0,046	0,051	0,82	5,6%	Inneres von S-Oregon u. Californien
40 *Psaltriparus minimus melanurus* Grinnell & Swarth 12,8—14,8×9,7—11,1 (nach BENT 1946)	13,7	10,3	—	—	0,73	—	Nördl. Niedercalifornien
8 *Psaltriparus minimus grindae* Ridgw. 11,5—14,2×9,9—10,4 (nach BENT 1946)	13,5	10,1	—	—	0,71	—	Südl. Niedercalifornien

	A	B	g	d	G	Rg	
48 *Psaltriparus minimus plumbeus* (Baird) u. *providentialis* Arvey 12,5—14,5×9,9—10,7 (nach Bent 1946)	13,4	10,2	—	—	0,68	—	Mittlere Felsengebirge von Idaho u. W-Texas bis NW-Mexico *providentalis:* SO-Californien, S-Nevada, SW-Utah
23 *Psaltriparus melanotis lloydi* Sennott 13,2—14,5×10,0—11,4 (nach Bent 1946)	13,8	10,5	—	—	0,76	—	S-New Mexico, N-Mexico u. W-Texas (Art jetzt mit *minimus* vereint)
10 *Psaltriparus melanotis melanotis* (Hartl.) 13,2—14,3×10,0—10,4 = 0,04—0,05 g (n. T. Stjernberg, briefl. 1974)	14,1	10,2	0,044	0,051	0,76	5,8%	S-Mexico bis Guatemala (jetzt *minimus melanotis*) (Kreuger: 2 c/5 Veracruz)

Remizidae	A	B	g	d	G	Rg	
337 *Remiz pendulinus pendulinus* (L.) 14,0—18,0×10,0—11,8 = 0,053—0,077 g (16 n. Dementiew u. a., Ptitzy Sowjetskowo Sojusa 5, Moskau, Sow. Nauka, 1954, S. 775, Russisch; z. T. n. Makatsch 1976)	16,2	10,7	0,068	0,065	0,95	7,2%	S-, weniger Mittel-Europa—Semipalatinsk (W-Sibirien), Vorderasien—Iran (= *Anthoscopus*) (Eier v. Europa u. Swerdlowsk, W-Sibirien)
18 *Remiz pendulinus barabensis* (Sar. & Johansen) 15,0×9,5 bis 16,3×10,8 = 0,05—007 g	15,4	10,2	0,062	0,065	0,83	7,5%	W-Sibirien (Tomsk/Barabasteppe) (jetzt *p. pendulinus*)
62 *Remiz pendulinus caspius* (Poelzam) 15,0—17,7×10,3—11,3 = 0,05—0,075 g (61 n. Hartert, Die Vögel der paläarktischen Fauna 1, Berlin, Friedlaender, 1903—10, S. 390)	16,1	10,8	0,068	0,065	0,97	7,0%	N u. W vom Kaspisee, westliche Kirgisensteppe
106 *Remiz pendulinus coronatus* (Severtz.) 13,8—17,0×9,9—11,0 = 0,05—0,07 g (99 n. Dolguschin u. a., S. 258)	15,4	10,7	0,060	0,064	0,90	7,0%	SW- u. S-Sibirien (Unterer Amu-darja bis Oberlauf des Jenissei), W-Turkestan bis Beludschistan u. NW-Indien

	A	B	g	d	G	Rg	
13 *Remiz pendulinus macronyx* (Severtz.) 16,0–17,3×10,4–10,8 (n. SARUDNY, Die Vögel Ostpersiens. Sanktpetersburg, Akad., 1903, S. 340 f., Russ., und Sammlung Nehrkorn)	16,7	10,6	—	—	0,99	—	Transkaspien (SARUDNY: *Aegithalos macronyx*)
20 *Remiz pendulinus stoliczkae* (Hume) 14,3–16,4×10,1–10,7 = 0,068–0,082 g (Sammlung Schönwetter, 19 n. PIECHOCKI 1972, S. 142)	15,4	10,4	0,071	0,065	0,87	8,4%	O-Turkestan, N-Mongolei bis mittl. Amur-Tal (PIECHOCKI: 5 gewogen: 0,81 g)
12 *Remiz pendulinus consobrinus* (Swinh.) 15,0–17,2×10,5–11,5 (nach YAMASHINA)	16,4	11,0	—	—	1,02	—	NO- u. O-China (Eier: Mandschurei)
—*Anthoscopus parvulus senegalensis* (Grote) 3 14,0–16,0×10,0–11,0 = 0,05–0,07 g	15,0	10,5	0,060	0,063	0,86	7,0%	Senegal bis N-Nigeria u. Tschad-Gebiet (Schönwetter: Senegal u. Elfenbeinküste)
2 12,9×9,2; 13,9×9,6 (3 n. Schönwetter; 2 n. SERLE, Ibis 1943, S. 427)	13,4	9,4	—	—	0,66	—	(Serle: 1/2 N-Nigeria) [bei PETERS ohne Rasse, SCHÖNWETTER: *flavifrons* (Cass.)]
—*Anthoscopus musculus* Hartl. [nach PRAED & GRANT, African Handbook of birds (1)2, (London, Longmans), 1955, S. 658]	~ 13,0	~ 10,0	—	—	~ 0,66	—	Abessinien bis NO-Tanganjika (Eier von S-Abessinien)
49 + x *Anthoscopus caroli robertsi* Haagner u. *caroli* (Sharpe)	14,2	9,4	—	—	0,67	—	*robertsi:* SW-Afrika—S-Moçambique, O-Transvaal (PRIEST: *c. hellmayri* Roberts)
12,8–15,8×8,5–10,0 (1 n. HOESCH, Orn. Mon. Ber. 41, S. 1–4, 1933; BENSON, Ibis 1947, S. 563; 45 n. JAMES 1970, S. 143; ROBERTS 1957; PRIEST 1948)			(siehe Text)				*caroli:* NW-, N-, Mittel- u. O-N-Rhodesien, O-S-Rhodesien, Niassaland, N-Moçambique (Benson: 1/3 Niassaland; Priest: S-Rhodesien)
4 *Anthoscopus sylviella* Reichenow 13,7–13,9×9,4–9,8 (nach LYNES, Journ. f. Orn. 82, Sonderh., S. 109, 1934)	13,8	9,6	—	—	0,66	—	S-Kenia u. Tanganjika
7 *Anthoscopus minutus damarensis* Rchw. 13,7–15,3×9,3–10,0 = 0,035–0,055 g	14,9	9,9	0,047	0,052	0,75	6,3%	SW-Afrika–W-S-Rhodesien u. Oranje Freistaat (Eier aus SW-Afrika)

	A	B	g	d	G	Rg	
22 *Anthoscopus minutus minutus* (Shaw & Nodder) 13,2—14,9×9,2—10,3 = 0,04 g (18 n. James 1970, S. 143)	14,4	9,8	0,040	0,046	0,71	5,7%	S-Afrika (Kapland)
48 *Auriparus flaviceps flaviceps* (Sundev.) 14,2—16,8×10,2—12,2 = 0,055—0,065 g (n. Cat. Brit. Mus., Schönwetter, Bent 1946)	15,3	11,2	0,060	0,056	0,98	6,1%	Niedercalifornien
54 *Auriparus flaviceps ornatus* (Lawr.) 14,0—16,3×10,2—12,2 = 0,050—0,055 g (nach Bent 1946; 4 n. T. Stjernberg, briefl. 1974)	15,3	11,1	0,051	0,048	0,97	5,1%	SO-Arizona, S-New Mexico, S-Texas, N-Mexico (außer NW) (Kreuger: 1/4 El Paso, Texas)
40 *Cephalopyrus flammiceps flammiceps* (Burton) 13,8—16,2×10,3—11,5 = 0,050—0,065 g (meist nach Baker, Nidification …2, 1933, S. 496; Schönwetter)	14,6	11,0	0,058	0,060	0,96	6,0%	Himalaja (Kaschmir bis Bhutan)

Paridae	A	B	g	d	G	Rg	
187 *Parus palustris palustris* L. 14,7—17,7×11,0—13,0 = 0,06—0,08 g (Rosenius, Sveriges fåglar och fågelbon, Lund (Gleerup), 1926—1949, aus Makatsch 1976)	16,2	12,2	0,073	0,063	1,24	5,9%	S-Skandinavien, ehemaliges Ostpreußen bis Mittel-Russ. SSR u. Süd-Ural (= *fruticeti* Wallengren)
100 *Parus palustris communis* Baldenst. 14,9—17,3×11,4—13,2 = 0,06—0,09 g	16,0	12,2	0,075	0,063	1,23[1])	6,1%	Mitteleuropa, Alpen, Österreich bis Kroatien (bei Nehrkorn: *Poecile*; bei Peters syn. *palustris*)

[1]) gewogene Frischeier nach Löhrl, briefl. 1977, 1,24 g

	A	B	g	d	G	Rg	
145 *Parus palustris longirostris* Kleinschm. 14,4–17,1×11,3–13,0 = 0,065–0,080 g	15,9	12,1	0,073	0,063	1,20	6,1%	Rheingebiet, Frankreich, Belgien, Holland (bei PETERS syn. *palustris*)
5 + x *Parus palustris korejewi* Sar. & Härms 16,0–16,6×12,6–13,0 (nach KUSCHEL, 5 n. DEMENTIEW 1954, S. 758)	16,2	12,7	—	—	1,34	—	SO-Europa (bei PETERS syn. *palustris*) (DEMENTIEW: 5 Eier aus der Ukraine)
100 *Parus palustris dresseri* Stejn. 14,2–17,0×11,5–13,2 = 0,055–0,085 g	15,8	12,3	0,073	0,062	1,23	5,9%	England, Süd-Schottland
1 *Parus palustris italicus* Tschusi & Hellm. (Sammlung Schönwetter)	16,7	12,2	0,078	0,065	1,28	6,1%	Italien
— *Parus palustris brevirostris* (Tacz.) (Sammlung Nehrkorn)			(wie *communis*)				Altai bis N-Mandschurei, Sachalin, N-Korea, nordöstliches China [bei NEHRKORN auch *crassirostris* (Tacz.)]
12 *Parus lugubris lugubris* Temm. 17,3–18,3×13,3–14,0 = 0,08–0,10 g (8 n. FLOERICKE, Forscherfahrt in Feindesland, Stuttgart, 1918)	17,8	13,6	0,095	0,065	1,68	5,7%	Dalmatien, S-Ungarn bis Rumänien, N-Griechenland (bei NEHRKORN: *Poecile*)
27 *Parus lugubris lugens* Brehm 16,1–19,6×12,8–14,6 = 0,08–0,12 g (7 n. MAKATSCH, briefl., 1947)	17,4	13,4	0,096	0,068	1,60	5,7%	Griechenland (außer N)
11 *Parus lugubris anatoliae* Hart. 16,8–18,5×13,2–13,8 = 0,09–0,11 g (CAT. BRIT. MUS., Schönwetter)	17,7	13,5	0,100	0,069	1,66	6,0%	Kleinasien
326 *Parus montanus borealis* Selys 14,8–17,4×11,0–13,1 = 0,055–0,095 g (zum Teil n. ROSENIUS u. MAKATSCH 1976)	15,8	12,4	0,074	0,065	1,24	6,3%	Schweden außer Lappland, Baltikum, UdSSR (bis Ural), O-Europa
32 *Parus montanus montanus* Baldenst. 15,4–16,9×11,3–12,8 = 0,07–0,083 g	16,0	12,4	0,076	0,063	1,25	6,1%	Alpen (Schweiz bis Krain), S bis Macedonien
84 *Parus montanus salicarius* Brehm 14,9–17,1×11,7–12,9 = 0,066–0,080 g (64 Eier nach MAKATSCH 1976)	15,7	12,3	0,075	0,063	1,23	6,1%	Mitteleuropa (ohne Osten und Rheingebiet)
167 *Parus montanus rhenanus* Kleinschm. 14,7–16,9×11,0–12,9 = 0,060–0,075 g (47 Eier n. MAKATSCH 1976, S. 162)	15,5	12,0	0,069	0,060	1,15	6,1%	Rheinland, Holland, Belgien, N- u. O-Frankreich

	A	B	g	d	G	Rg	
34 *Parus montanus kleinschmidti* Hellm. 14,4—17,2×11,6—13,1 [WITHERBY u. a., The Handbook of British Birds 1, London (Witherby) 1938, S. 266]	15,8	12,3	—	—	1,20	—	England, Schottland
7 *Parus montanus baicalensis* (Swinh.) 14,7—16,0×11,7—12,3 = 0,069—0,083 g (nach T. STJERNBERG, briefl.)	15,5	12,1	0,078	0,069	1,19	6,6%	Sibirien außer äußerstem NW, NW-Mandschurei (Kreuger: c/7 Jenisseisk)
— *Parus montanus kamtschatkensis* (Bp.) 15,0—16,0×12,0 [nach TACZANOWSKI, nicht Faune ornith. Sibérie Orient. in: Mém. Ac. Sci. Skt. Petersburg (7) 39, S. 442, 1891]	15,5	12,0	—	—	1,13	—	Kamtschatka u. N-Kurilen (= *Poecilia*)
6 *Parus montanus restrictus* Hellm. 15,6—16,7 (einmal 18,1)×12,3—12,5 = 0,07—0,09 g (nach T. STJERNBERG, briefl. 1974)	16,4	12,4	0,076	0,062	1,30	5,8%	Japan (Hokkaido, Hondo) (Kreuger: 1/6 Fudschijama)
5 *Parus montanus songarus* Sewertz. 15,8—17,2×12,5—13,0 = 0,07—0,09 g	16,5	12,7	0,082	0,065	1,35	6,1%	Turkestan, Tianschan
12 *Parus montanus affinis* (Przew.) 15,9—16,5×12,0—12,7 = 0,070—0,095 g (STRESEMANN, MEISE, SCHÖNWETTER 1937, S. 517)	16,2	12,3	0,082	0,068	1,26	6,5%	Alaschan und Kansu
44 *Parus atricapillus occidentalis* Baird 14,6—17,0×11,5—12,3 = 0,054—0,061 g (nach BENT 1946; 4 n. T. STJERNBERG, briefl.)	15,6	12,0	0,059	0,054	1,08	5,4%	Südwest-British Columbia (Canada), Washington, Oregon, NW-Californien (Kreuger: 1/4 Brit. Columbia)
50 *Parus atricapillus septentrionalis* Harris 14,2—17,5×11,2—12,9 (nach BENT 1946)	15,7	12,2	—	—	1,20	—	NW-Canada, Felsengebirge bis New Mexico, Minnesota, Iowa, Kansas
58 *Parus atricapillus atricapillus* L. 14,0—16,3×11,2—12,8 = 0,06—0,080 g	15,2	12,2	0,074	0,066	1,16	6,3%	SO-Canada u. Nördl. USA bis Minnesota u. Missouri
40 *Parus carolinensis atricapilloides* Lunk u. *agilis* Sennett 13,5—16,5×10,5—12,7 (nach BENT 1946)	14,9	11,7	—	—	1,06	—	*atricapilloides:* Oklahoma—W-Texas (n. PETERS syn. carolinensis) *agilis:* O-Texas—Louisiana

	A	B	g	d	G	Rg	
63 *Parus carolinensis carolinensis* Audub. u. *extimus* (Todd & Sutton) 12,7—18,1×10,4—13,5 = 0,060—0,085 g (6 n. T. Stjernberg, briefl.)	14,8	11,5	0,067	0,065	1,02	6,6%	*carolinensis:* S-Virginia—Georgia n. Peters SO-USA *extimus:* O-Missouri u. S-Illinois—New Jersey (Kreuger: 1/6 Maryland)
39 *Parus carolinensis* impiger Bangs 12,9—18,1×10,7—13,5 (nach Bent 1946)	15,1	12,1	—	—	1,14	—	Florida) (bei Nehrkorn: Poecile, bei Peters syn. carolinensis
12 *Parus sclateri eidos* (Peters) 13,5—15,3×10,6—11,5 (nach Bent 1946)	14,3	11,1	—	—	0,90	—	NW-Texas bis SO-Arizona u. N-Mexico
8 *Parus gambeli grinnelli* (van Rossem) 14,7—16,3×12,1—12,3 (nach Bent 1946)	16,1	12,2	—	—	1,23	—	N-Brit. Columbia, O-Washington, O-Oregon, N-Idaho (bei Peters syn. *abbreviatus*)
40 *Parus gambeli abbreviatus* (Grinnell) 14,7—17,0×11,4—13,2 (nach Bent 1946)	16,1	12,3	—	—	1,25	—	N-Californien, S-Oregon, NW-Nevada
9 *Parus gambeli inyoensis* (Grinnell) 15,7—17,1×12,5—13,0 (nach Bent 1946)	16,8	12,8	—	—	1,42	—	Gebirge von Mittel-Idaho bis O-Californien
45 *Parus gambeli gambeli* Ridgw. 13,8—16,8×11,5—12,9 = 0,07—0,095 g	15,7	12,3	0,080	0,069	1,23	6,5%	Rocky Mountains von Wyoming bis Arizona u. W-Texas (bei Nehrkorn: *Poeciloides*)
40 *Parus gambeli baileyae* Grinnell 14,6×11,6 bis 17,7×13,5 (nach Bent 1946)	16,2	12,7	—	—	1,32	—	S-Californien
6 *Parus gambeli atratus* (Grinnell & Swarth) 16,2—16,8×11,7—13,0 (nach Bent 1946)	16,5	12,6	—	—	1,33	—	N-Niedercalifornien (Gebirge)
- *Parus superciliosus* (Przew.)			(siehe Text)				Szetschwan, Kansu
331 *Parus cinctus lapponicus* Lundahl 15,3—18,7×11,1—13,7 = 0,057—0,095 g (zum Teil n. Makatsch 1976)	16,8	12,7	0,086	0,066	1,38	6,1%	Lappland, NW-UdSSR
7 *Parus cinctus cinctus* Bodd. (Sammlung Nehrkorn) 15,2—17,1×11,9—12,8 = 0,060—0,077 g (n. T. Stjernberg, briefl.)	16,0	12,4	0,068 (wie *cinctus*)	0,056	0,24	5,4%	N-Sibirien bis Kamtschatka u. Mittel-Amur (Kreuger: 1/2 Tomsk, 1/3 Baikalsee)
31 *Parus cinctus lathami* Stephens 15,0—17,3×11,0—13,2 (nach Bent 1946)	16,3	12,1	—		1,22	—	W- u. N-Alaska u. NW-Mackenzie

	A	B	g	d	G	Rg	
22 *Parus h. hudsonicus* Forst. 14,9–16,3×11,7–12,7 (nach Bent 1946)	15,3	12,3	—	—	1,20	—	Alaska, Mackenzie, Ontario bis Labrador u. S-Quebec (Ost n. Bent zu *littoralis*)
40 *Parus h. littoralis* Bryant 14,7–17,4×11,4–12,9 (nach Bent 1946)	16,0	12.2	—	—	1,23	—	New Brunswick bis Maine u. NO-New York (noch nördlichere jetzt zu *hudsonicus*)
45 *Parus rufescens rufescens* Towns. 14,4–17,2×11,3–13,2 (nach Bent 1946; 5 n. T. Stjernberg, briefl.)	15,4	12,1	0,069	0,054	1,16	5,0%	W-Alaska bis Californien, Idaho, W-Montana (Kreuger: 1/5 Humboldt Co., Californien)
39 *Parus rufescens neglectus* Ridgw. 14,3–17,6×11,9–13,0 (nach Bent 1946)	15,7	12,3	—	—	1,22	—	Mittleres Californien (Küste)
40 *Parus rufescens barlowi* Grinnell 14,2–17,3×11,2–12,7 (nach Bent 1946)	15,5	11,9	—	—	1,13	—	Californien (San Francisco Bay bis Monterey Bay)
50 *Parus wollweberi phillipsi* van Rossem 13,7–18,0×11,5–14,0 (nach Bent 1946)	16,1	12,6	—	—	1,32	—	Arizona bis W-Texas (Gebirge), NW-Mexico (bei Bent: *annexus* Cassin)
11 *Parus rubidiventris rufonuchalis* Blyth 17,1–18,2×12,1–13,1 (nach Baker 1932, S. 67)	17,6	12,9	—	—	1,49	—	Turkestan, Himalaja (Kaschmir), (n. Martens, Journ. f. Orn. 116, S. 369 bis 423, 1975: *rufonuch. rufon.*)
6 abnorm kleine (n. Baker 1932, S. 67)	14,5	12,0	—	—	1,05	—	(c/6 Liddar Tal aus Erdhöhle)
2 *Parus rubidiventris beavani* (Jerd.) 18,8×14,0; 18,5×13,8 (nach Baker 1932, S. 68)	18,7	13,9	—	—	1,78	—	Nepal, Sikkim, Tibet, W-China
105 *Parus melanolophus* Vig. 14,4–17,2×10,8–13,0 = 0,050–0,059 g (nach Hume 1890, Baker 1932, S. 66, 5 n. T. Stjernberg 1974)	15,7	11,7	0,055	0,052	1,08	5,4%	W-Himalaja (Afghanistan bis W-Nepal) (= *Lophophanes*) (Kreuger: 1/5 Sidair, Lidarrat)
257 *Parus ater ater* L. 13,5–16,7×10,0–12,5 = 0,048–0,070 g (137 Eier nach Rosenius aus Makatsch)	15,0	11,6	0,065	0,061	1,04	6,2%	Europa (außer NW u. W), Kleinasien, N-Asien (bei Nehrkorn: *Periparus*)
102 13,7–16,7×10,7–12,7 = 0,05–0,07 g	15,3	11,9	0,069	0,064	1,12[1])	6,2%	(Makatsch: Mitteleuropa)
197 *Parus ater rapinensis* Jouard 13,1–16,8×10,5–12,5 = 0,035–0,075 g (nach R. Verheyen 1967, S. 270)	15,0	11,8	0,062	0,058	1,06	5,9%	Bretagne, Belgien, Holland (bei Peters syn. *ater*)

[1]) Löhrl, briefl. 1976: 54 Frischeier aus dem Süden der BRD: G = 1,13 g, in den 8 Gelegen schwankte das Durchschnitts-G von 1,00 bis 1,27 g.

	A	B	g	d	G	Rg	
63 14,2—17,3×12,2—12,9 = 0,06—0,08 g	15,8	12,0	0,070	0,063	1,17	6,0%	(Makatsch: Frankreich)
100 *Parus ater britannicus* Sharpe & Dress. 13,8—17,0×10,7—12,7 = 0,058—0,080 g	15,0	11,6	0,067	0,063	1,05	6,4%	Großbritannien
8 *Parus ater hibernicus* Ogilvie-Grant 14,8—15,4×11,4—12,0 = 0,060—0,063 g (n. T. Stjernberg, briefl.)	15,0	11,6	0,062	0,059	1,04	6,0%	Irland (Kreuger: c/8 Tipperary Co.)
6 *Parus ater ledouci* Malh. 16,0—17,0×11,8—12,5 = 0,069—0,072 g	16,5	12,1	0,070	0,058	1,20	5,8%	N-Algerien, N-Tunis
— *Parus ater cypriotes* Dress. (Sammlung Nehrkorn)	(wie *ater*)						Cypern
— *Parus ater chorassanicus* Sar. & Bilk. u. *phaeonotus* Blanf. (Sammlung Nehrkorn)	15,0	12,0	—	—	1,10	—	*chorassanicus*: S-Transkaspien *phaeonotus*: SW-Iran
20 *Parus ater rufipectus* Sew. 14,2—16,4×11,4—12,6 = 0,06—0,075 g	15,3	12,1	0,068	0,061	1,13	6,0%	Issyk-kul, Tianschan
— *Parus ater aemodius* Blyth? (nach Baker 1922, S. 14)	17,9	12,9	—	—	1,54	—	Nepal, Sikkim, S-Tibet u. Kansu bis N-Burma
	(siehe Text)						
— *Parus ater pekinensis* (David) (Sammlung Nehrkorn)	(wie *ater*)						N-China, S-Mandschurei
3 *Parus ater insularis* Hellm. 15,9—16,2×12,4—12,7 = 0,06—0,08 g	16,1	12,6	0,078	0,063	1,31	6,0%	Japan u. S-Kurilen
6 *Parus venustulus* Swinh. 16,5—17,0×12,4—13,0 (La Touche, Styan)	16,7	12,7	—	—	1,38	—	China von Kansu u. Szetschwan O bis Tschekiang, NW-Fukien und Kwangtung
— *Parus elegans* (? *elegans* Less.) 16,5—17,0×13,0—14,0 (Nehrkorn)	16,8	13,5	—	—	1,56	—	Philippinen (S-Luzon?, Mindoro, Panay) (bei Nehrkorn: *Pardaliparus*)
193 *Parus cristatus cristatus* L. 14,4—17,9×11,6—14,0 = 0,05—0,09 g (113 Eier n. Rosenius aus Makatsch)	16,4	12,6	0,076	0,062	1,31	6,0%	Skandinavien, NO-Europa, ehem. Ostpreußen (bei Nehrkorn: *Lophophanes*)
403 *Parus cristatus mitratus* Brehm 14,0—17,8×11,6—13,9 = 0,060—0,085, 0,100 g (z. T. n. Verheyen 1967 u. Makatsch 1976)	16,2	12,4	0,079	0,065	1,27	6,3%	Mitteleuropa u. S-Frankreich bis Zentral-Spanien [= *brunnescens* (Pražák)]

	A	B	g	d	G	Rg	
3 *Parus cristatus weigoldi* Tratz 15,6–15,9×12,4–12,5 (nach T. Stjernberg, briefl.)	15,7	12,4	—	—	1,22	—	S- u. W-Iberien (Kreuger: 1/3 Almoreima)
100 *Parus cristatus scoticus* (Pražák) 14,6–17,7×12,0–13,5 (nach Jourdain)	16,3	12,7	—	—	1,33	—	N-Schottland
9 *Parus dichrous kangrae* (Whistler) 16,3–17,8×12,5–13,0 (nach Baker 1932, S. 68)	17,2	12,8	—	—	1,43	—	Himalaja (S-Kaschmir bis Kumaon) (Baker: Simla)
30 *Parus afer cinerascens* Vieillot 16,4–18,8×12,9–14,5 = 0,09–0,10 g (27 nach James 1970, S. 143)	17,7	13,8	0,093	0,062	1,73	5,3%	SW-Afrika bis Natal u. S-Rhodesien (= *damarensis* Rchw.) (Eier von Damaraland, Kapland u. S-Rhodesien)
7 *Parus afer afer* Gmel. 18,5–19,5×14,0–14,7 (Layard, Cat. Brit. Mus., Nehrkorn)	18,9	14,5	—	—	2,00	—	W-Kapland
4 *Parus griseiventris* Reichenow 17,1–18,3×13,6–14,2 (nach A. Vincent, Ibis 1949, S. 314)	17,5	13,9	—	—	1,72	—	O-Angola bis Zaire, Mittel-Tanganjika u. O-S-Rhodesien (Vincent: 1/4 von Katanga)
5 + x *Parus niger niger* Vieill.[1] (Nehrkorn, Praed & Grant, 5 nach T. Stjernberg, briefl.) 17,5–18,5×14,2–16,7 = 0,122–0,145 g	18,1	14,4	0,132	0,084	1,94	6,8%	Niassaland (bei Nehrkorn: *Pentheres*) (Eier v. Niassaland)
3 *Parus leucomelas leucomelas* Rüpp. (nach Praed & Grant 1955, S. 650)	~20,0	~14,0	—	—	~2,01	—	Eritrea bis W-Kenia
3 *Parus leucomelas insignis* Cab. 19,2–20,2×14,0–14,2 (nach A. Vincent, Ibis 1949, S. 315)	19,8	14,2	—	—	2,03	—	Gabun u. Angola bis Uganda, Tanganjika u. Moçambique (Vincent: c/3 v. Katanga)
— *Parus albiventris* Shelley	(bei Praed & Grant 1973, S. 467, ohne Maße beschrieben)						Kamerun u. (getrennt) Sudan — Tanganjika

[1]) Da 19×14 mm (nach Belcher, The birds of Nyasaland, London, Technical Press, 1930, S. 276) vielleicht *leucomelas insignis* betrifft, vernachlässigt.

	A	B	g	d	G	Rg	
3 *Parus funereus funereus* (Verreaux) 17,5–18,0×14,5–14,6 (nach PRIGOGINE, Rev. Zool. Bot. Afr. 85, S. 216, 1972)	17,8	14,6	—	—	1,90	—	Liberia u. Gabun – Uganda, Sudan u. Kenia (Prigogine: 1/3 Kamituga, Kivu)
3 *Parus fringillinus* Fisch. & Rchw. 16,6–18,1×13,2–14,1 (nach MOREAU)	17,2	13,6	—	—	1,60	—	S-Kenia – Mittel-Tanganjika (Eier v. Tanganjika)
12 *Parus rufiventris rufiventris* Bocage 15,8–19,5×12,8–14,1 (nach A. VINCENT, Ibis 1949, S. 315)	17,2	13,4	—	—	1,58	—	Mittl. Zaire bis Ovamboland u. W-N-Rhodesien (Vincent: (c/2), c/3–4, Katanga)
4 *Parus rufiventris masukuensis* Shelley 16,9–17,3×13,4–13,6 (nach BENSON, Bull. Mus. Comp. Zool. 106, S. 108, 1951)	17,1	13,5	—	—	1,57	—	N-Rhodesien (außer W) u. Niassaland (außer O) (Benson: c/4 Mzimba, Niassaland)
— *Parus rufiventris pallidiventris* Rchw. (nach BELCHER 1930, S. 277)	18,0	14,0	—	—	1,78	—	Mittel-Tanganjika – S-Niassaland u. O-S-Rhodesien (Belcher: S-Niassaland)
300 *Parus major major* L. 16,2–19,7×12,3–14,8 = 0,080–0,125 g	17,6	13,6	0,104	0,073	1,68	6,2%	Europa, bis W-Sibirien u. Altai
179 16,2–20,0×12,0–14,2 = 0,07–0,12 g	17,8	13,6	0,094	0,067	1,69	5,6%	(Rosenius: Schweden)
607 14,6–19,0×11,9–14,7 = 0,09–0,12 g	17,6	13,4	0,103	0,074	1,63	6,3%	(Makatsch: Mitteleuropa u. Frankreich)
424 16,0–19,8×12,1–14,4 (nach WINKEL 1970)	17,7	13,3	—	—	1,63	—	(Winkel: Braunschweiger Gegend)
100 *Parus major newtoni* Pražák 16,0–20,5×12,5–14,7 = 0,095–0,120 g	18,0	13,6	0,104	0,071	1,69	6,2%	England, Schottland, Irland
13 *Parus major excelsus* Buvry 17,5–19,1×13,1–14,2 = 0,102–0,130 g (8 Eier nach MAKATSCH 1976)	17,9	13,8	0,114	0,078	1,76	6,5%	Marokko, Algerien, Tunesien (Makatsch: Algerien)
12 *Parus major corsus* Kleinschmidt 18,1–19,7×13,0–13,9 = 0,089–0,108 g (nach T. STJERNBERG, briefl. 1974)	19,0	13,5	0,100	0,064	1,78	5,6%	Korsika u. Sardinien (Kreuger: 1/4, 1/6 v. Korsika)
7 *Parus major mallorcae* Jordans 17,8–19,5×13,6–14,7 (nach v. JORDANS)	18,4	14,0	—	—	1,85	—	Balearen, Pityusen (bei PETERS syn. *aphrodyte*)
5 + x *Parus major aphrodite* Mad. 16,7–18,7×13,2–13,9 = 0,10–0,12 g (Sammlung Nehrkorn, 5 Eier nach MAKATSCH)	18,0	13,8	0,108	0,074	1,78	6,1%	Kreta, S-Griechenland, Cypern (Makatsch: Griechenland)

	A	B	g	d	G	Rg	
131 *Parus major caschmirensis* Hartert 16,3—20,1×12,1—14,5 (nach BAKER 1932, S. 61 u. OSMASTON, s. ALI & RIPLEY 1973, S. 167)	17,3	13,4	—	—	1,58	—	Kaschmir (wie Nachbarrassen in 1000—2700 m Höhe)
14 *Parus major ziaratensis* Whistler 15,2—18,7×12,1—13,9 (nach BAKER 1932, S. 60)	17,4	12,9	—	—	1,49	—	N-Beludschistan u. S-Afghanistan
54 *Parus major mahrattarum* Hart. u. *stupae* Koelz 15,8—19,3×12,6—14,0 = 0,089—0,103 g (nach BAKER 1932, S. 61; 5 nach T. STJERNBERG, briefl. 1974)	17,5	13,6	0,096	0,067	1,65	5,8%	*mahrattarum:* S-Indien u. Ceylon (Kreuger: 1/2 Kotagiri; 1/3 Nilgiri-berge) *stupae:* Zentral- u. W-Indien
100 *Parus major nipalensis* Hodgs. u. *vauriei* Ripley 16,1—18,6×12,3—14,0 (nach BAKER 1932, S. 59)	17,0	13,3	—	—	1,53	—	*nipalensis:* Nepal, N-Indien, W- u. Zentral-Burma *vauriei:* Assam
112 *Parus major cinereus* Vieillot 15,3—19,5×12,2—14,2 = 0,07—0,09 g (CAT. BRIT. MUS., HOOGERWERF 1949, HELLEBREKERS & HOOGERWERF 1967, S. 137)	17,6	13,0	0,087	0,063	1,53	5,7%	Java
3 *Parus major commixtus* Swinhoe 16,1—17,1×12,5—12,8 = 0,08—0,09 g	16,6	12,8	0,085	0,065	1,38	6,2%	S-China (= *fohkienensis* La Touche) (Eier von Fukien)
15 + x *Parus major minor* T. & S. 17,2—18,7×11,7(einmal), 12,4—13,8 = 0,073—0,106 g (15 n. T. STJERNBERG, briefl.; nicht verwertet: INGRAM: 16,0×12,2, G = 1,21 g)	17,5	13,2	0,096	0,069	1,56	6,3%	Japan (Kreuger: 1/5 Hondo, 1/7 Iburi Japan, 1/3 Fudschijama)
16 *Parus major wladiwostokensis* Kleinschm. 15,3—17,9×12,3—13,4 = 0,09—0,10 g (CAT. BRIT. MUS., STRESEMANN, MEISE & SCHÖNWETTER 1937, S. 513)	17,2	13,1	0,097	0,071	1,52	6,4%	Korea, Ussuriland, N-China (bei NEHRKORN u. PETERS: syn *minor*) (Schönwetter: Kansu; Kreuger: 1/2 Suifun)
— *Parus major artatus* Thayer & Bangs (nach LA TOUCHE)	15,4	13,0	—	—	1,33	—	Chinesische Tiefebene (Yünnan bis Tonkin)

	A	B	g	d	G	Rg	
4 *Parus major tibetanus* Hart. (nach Baker 1932, S. 62)	18,8	13,5	—	—	1,75	—	Sikkim, Yünnan, SO-Tibet
10 *Parus major nubicolus* de Schauensee 15,2—18,5×12,7—13,2 = 0,08—0,095 g (n. Baker)	16,6	13,0	0,080	0,067	1,42	6,2%	O-Burma, N-Siam, NW-Indochina (Eier v. Burma, ob alle vom O?)
17 *Parus bokharensis bokharensis* Licht. 16,5—18,0×12,9—13,5 = 0,095—0,105 g (11 n. Spangenberg 1941 aus Dementiew 1954)	17,5	13,3	0,100	0,072	1,59	6,4%	Transkaspien, Buchara (Ebenen)
10 *Parus bokharensis ferghanensis* But. 17,3—18,5×13,0—13,8 = 0,095—0,108 g (6 n. T. Stjernberg briefl.)	17,9	13,2	0,103	0,072	1,63	6,3%	Ferghana, Buchara (Gebirge), Taschkent bis zur Chinesischen Grenze (bei Peters: syn. *bokharensis*) (Kreuger: 1/6 vom Issyk-kul)
190 *Parus monticolus monticolus* Vig. u. *yunnanensis* La Touche 15,3—18,8×12,3—14,2 = 0,080—0,095 g (z. T. n. Baker 1932, S. 63, 64)	17,0	12,8	0,085	0,063	1,42	5,7%	*monticolus:* Himalaja, O bis Nepal *yunnanensis:* Nepal—W-China u. NO-Tonkin (bei Baker: *lepcharum* Meinertzh.)
3 *Parus monticolus insperatus* Swinh. 16,0—18,2×13,0—13,5 (nach Yamashina & Yamada, Tori 9, 1937, s. Hachisuka & Udagara, Quart. Journ. Taiwan Mus. 4, S. 25, 1951)	17,4	13,1	—	—	1,34	—	Taiwan
40 *Parus x. xanthogenys* Vig. 16,9—19,0×12,2—14,0 (n. Hume, Baker 1932, S. 71, Nehrkorn)	17,9	13,2	—	—	1,58	—	Himalaja v. Murree bis O-Nepal (Nehrkorn: *Machlolophus*)
60 *Parus xanthogenys aplonotus* Blyth u. *travancoreensis* (Whistl. & Kinn.) 16,0—19,0×13,3—14,8 (nach Baker 1932, S. 72)	17,9	13,5	0,100	0,068	1,76	5,8%	*aplonotus:* Mittel-Indien bis zum Poona nach S (= *haplonotus*) *travancoreensis:* S davon in W-Ghats
60 *Parus spilonotus spilonotus* Bp. (u. *subviridis* Blyth?) 16,6—19,0×13,0—14,9 = 0,08—0,11 g (z. T. n. Baker 1932, S. 70)	17,6	14,1	0,095	0,068	1,76	5,6%	Himalaja v. O-Nepal—N-Burma (Assam u. O davon bei Ali & Ripley, S. 191, zu *subviridis*)
3 + x *Parus spilonotus subviridis* Blyth (nach Mackenzie u. Baker 1932, S. 70)	18,0	14,3	—	—	1,84	—	Burma bis Tenasserim, W-Yünnan u. N-Thailand (s. vorige Rasse)

	A	B	g	d	G	Rg	
10 *Parus spilonotus rex* David 17,0–17,8×13,0–14,2 = 0,095–0,105 g (n. Cat. Brit. Mus., La Touche, Mus. Hamburg)	17,5	13,6	0,100	0,069	1,65	6,1%	SO-Yünnan, N-Tonkin, Fukien (= *Machlolophus*) (Eier von W-Fukien)
409 *Parus caeruleus caeruleus* L. (13,7)14,0–17,8×10,4–12,6 (13,0) = 0,06–0,09 g (z. T. n. Verheyen 1967, S. 268)	15,7	11,8	0,071	0,066	1,14[1])	6,4%	Europa (außer Bereich der nächsten Rassen u. äußerstem S u. O) (bei Nehrkorn: *Cyanistes*)
253 14,0–17,9×10,7–13,0 = 0,06–0,09 g	15,7	12,0	0,075	0,068	1,17	6,4%	(Makatsch: Mitteleuropa, Frankreich)
332 13,6–17,7×10,5–12,9 (nach Winkel 1970)	15,7	11,8	—	—	1,14	—	(Winkel: Braunschweiger Gegend)
172 14,0–17,3×11,1–13,5 = 0,05–0,08 g	15,3	12,1	0,069	0,063	1,16	5,9%	(Rosenius: Schweden)
15 15,1–16,6×11,7–12,3 (nach Subarowskij aus Dementiew u. a. 1954, S. 741)	15,7	12,1	—	—	1,20	—	(Dementiew: Charkow-Gebiet)
100 *Parus caeruleus obscurus* Pražák 14,0–16,8×11,2–12,7 = 0,06–0,08 g	15,4	11,9	0,070	0,063	1,13	6,4%	Großbritannien u. Irland
3 *Parus caeruleus satunini* (Sar.) u. *persicus* Blanf. 15,0–16,0×11,5–12,5 = 0,07–0,08 g	15,5	12,1	0,075	0,066	1,16	6,5%	*satunini:* Krim–NW-Iran *persicus:* SW-Iran (Eier aus Kurdistan)
17 *Parus caeruleus ultramarinus* Bp. 14,5–16,7×11,7–12,3 = 0,060–0,080 g	15,8	11,9	0,070	0,062	1,17	6,2%	NW-Afrika (Marokko–Tunesien)
7 (nach Makatsch 1976, S. 151)	16,2	12,9	0,088	0,071	1,39	6,3%	(Makatsch: Algerien)
– *Parus caeruleus ombriosus* Meade-Waldo (Sammlung Nehrkorn)			(wie *caeruleus*)				Hierro (= Ferro) (Canaren)
17 *Parus caeruleus teneriffae* Less. 15,5–16,8×12,2–12,7 = 0,068–0,080 g	16,2	12,4	0,075	0,062	1,26	6,0%	Teneriffa, Gran Canaria, Gomera
5 *Parus cyanus cyanus* Pall. 16,0–18,5×11,0–12,9 = 0,07–0,09 g	17,1	12,4	0,080	0,062	1,33	6,0%	O-Europa, W-Sibirien (bei Nehrkorn: *Cyanistes*)

[1]) G_{15} frisch gewogen (nach Löhrl, briefl. 1977): 1,12 g, wobei c/8 zwischen 0,9 und 0,12 g, D_8 = 1,04 g, und 1/6 ein G von 1,23 ergaben (Süden der BRD).

	A	B	g	d	G	Rg	
18 *Parus cyanus yenisseensis* But. u. *tianschanicus* (Menzb.) 14,8—17,5×11,0—13,1 = 0,07—0,08 g	16,8	11,8	0,078	0,065	1,19	6,5%	*yenisseensis:* Ob—Baikalsee, Altai, Tarbagatai *tianschanicus:* Tianschan u. Pamir—Mittel-Mandschurei
1 *Parus cyanus flavipectus* Sew. (Sammlung Schönwetter)	16,5	12,7	0,090	0,071	1,36	6,6%	W-Zentral-Asien vom Kirgisen-Gebirge durch Ferghana bis Hindukusch (Schönwetter: Ferghana)
6 *Parus varius varius* Temm. & Schl. 15,2—18,2×12,7—14,2 = 0,085—0,115 g	17,6	13,9	0,105	0,071	1,73	6,1%	Japan, S bis S-Kiuschiu, Korea, SO-Mandschurei (bei NEHRKORN: *Sittiparus*)
8 *Parus inornatus sequestratus* (Grinnell & Swarth) 18,1×12,4 bis 17,5×14,0 (nach BENT 1946)	17,8	13,2	—	—	1,58	—	S-Oregon, NW-Californien
45 *Parus inornatus inornatus* Gambel 16,2—19,5×12,7—14,2 = 0,08—0,11 g	17,4	13,3	0,095	0,068	1,56	6,1%	N- u. Zentral-Californien (= *Baeolophus*)
40 *Parus inornatus transpositus* (Grinnell) 16,2—19,8×12,2—14,6 (nach BENT 1946)	18,0	13,7	—	—	1,72	—	Los Angeles bis Sierra San Pedro Martir
40 16,0×12,0 bis 19,0×14,0 (nach BENT 1946)	17,4	13,3	—	—	1,57	—	SW-Californien [bei BENT fälschlich *murinus* (Ridgway)]
40 *Parus inornatus ridgwayi* Richmond 16,0—19,1×12,9—14,2 (nach BENT 1946)	17,5	13,7	—	—	1,68	—	Idaho bis SO-Californien, Arizona u. W-Texas
54 *Parus bicolor bicolor* L. 16,8—20,7×12,7—14,7 = 0,11—0,14 g	18,4	14,1	0,125	0,080	1,90	6,6%	Osthälfte der USA [bei NEHRKORN auch als *texensis* (Sennett)]
40 *Parus bicolor sennetti* (Ridgw.) 16,1—19,3×12,6—15,0 (nach BENT 1946)	17,9	14,1	—	—	1,80	—	Zentral- u. S-Texas
50 *Parus bicolor atricristatus* Cass. 15,0—18,9×12,7—14,4 (nach BENT 1946)	17,0	13,5	—	—	1,58	—	Rio Grande-Tal in Texas u. O-Mexico bis N-Veracruz
11 *Melanochlora s. sultanea* (Hodgs.) 19,0—22,0×15,0—17,0 (nach BAKER)	20,3	15,9	—	—	2,60	—	Nepal bis Assam, Arakan u. N-Thailand
6 *Sylviparus modestus modestus* Burton	(von FLEMING ohne Maße beschrieben)						Himalaja von Garhwal bis N- u. W-Burma, W-Szetschwan u. N-Indochina

Familie Sittidae, Kleiber

Während die auf Eurasien, Nordwestafrika, Nordamerika und Mexiko beschränkte Gattung *Sitta* oologisch ganz einheitlich ist, weicht die australische *Neositta* (*Sitella*) in dieser Hinsicht vollkommen ab, übrigens auch durch ihre offenen, kunstvoll mit Borke getarnten Nester in Astgabeln, gegenüber ihren Verwandten als ausgesprochenen Höhlenbrütern. *Tichodroma* legt in Napfnester an Felsspalten. Die Anordnung dieser und der beiden folgenden, von manchen als Unterfamilien angesehenen Familien folgt J. C. Greenway jr. in Peters, 12, 1967, S. 124—166.

Alle *Sitta*-Eier besitzen auf nur mäßig glänzendem, weißem, nur sehr selten leicht getöntem Grund eine im allgemeinen ziemlich dichte Fleckung, feiner oder gröber, auch gemischt, in nicht sehr dunklen rötlichen oder rotbraunen Tönen, meist mit lila oder rosa Unterflecken dazwischen. Die Flecke sind gewöhnlich dichter am stumpfen Teil des mehr oder weniger zugespitzten, oft breitovalen Eies. Ausgesprochene Kranzbildung fehlt. Die nicht häufigen dunkleren Flecke verdanken ihr Aussehen weniger oft einem dunkleren Pigment als der Überlagerung rotbrauner Oberflecke auf lilagrauen Unterflecken. Die hellste, zugleich lockerste und gröbste Zeichnung weisen *neumayer* und *tephronota* auf; ich sah sie aber auch zweimal bei *caesia*, eine seltene Ausnahme. Alle übrigen variieren nur in den Eidimensionen und in der Größe und Verteilung der oft ein wenig breit gelaufenen Fleckchen. Doch gibt es auch viele mit schärferer Umrandung der meist nicht rundlichen Flecke, soweit es sich nicht um bloße Punkte handelt, die sich immer finden, nur nicht bei *neumayer*. Der Gesamtcharakter gleicht durchaus dem der Meisen (Paridae) und der Baumläufer (Certhiidae); denn auch bei diesen ändert in den verschiedenen Arten die ebenso gefärbte Zeichnung von feiner Punktierung bis zu groben Blattern ab, manchmal bis zur Ununterscheidbarkeit, auch in der Fleckenanordnung. Oologische Anklänge finden sich überdies bei manchen Troglodytidae, z. B. *Thryophilus*. — Der Glanz der glatten Schale ist meist ein wenig deutlicher als bei *Parus*, auffallend nur bei *neumayer*. Er wird bewirkt durch die zarten, wie bei Spechteiern (Picidae) glänzenden Erhabenheiten des feinen Korns, gemindert durch die winzigen matten Täler zwischen ihnen. Nicht immer gut zu sehen sind die meist flachen *Poren*, die sich besonders bei den kleinen Arten der Beobachtung leicht entziehen. Szielasko (Journ. f. Orn. 61, S. 236f., 1913) schreibt den *Sitta*-Eiern, wie fast allen Passeres, seine Korntypen 9 und 17 zu, so daß Besonderes nicht zu vermerken bleibt. Die durch das Bohrloch scheinende Farbe ist durchweg weiß, wie die äußere.

Ganz anders *Neositta*, die (bei Peters z. B.) als Unterfamilie Daphoenosittinae von den bisher besprochenen Sittinae abgeteilt wird. Auf grauweißem Grund, der gelegentlich auch blaß grünlich oder bläulich gehaucht vorkommt, liegen bei den Eiern dieser Australkleiber ziemlich dicht grobe, dunkle, schiefergraue und sepia Blattern unregelmäßiger Gestalt oder Punkte, gemischt mit ebensovielen, manchmal sogar vorwiegenden, deutlichen grauen Unterflecken. Eigestalt teils stumpfoval, teils stärker verjüngt und oft rundlicher. Die glatte, etwas glänzende Schale, das feine Korn und die schwer sichtbaren Poren bieten nichts Eigenartiges, aber die durchscheinende Farbe ist grün. Die Zeichnung kann die ganze Oberfläche fast gleichmäßig besetzen, verdichtet sich aber meist nach dem stumpfen Ende hin bis zur Kranzbildung. Eine ähnliche Färbung ist sonst selten; ich kenne sie bei einigen Nectariniidae (*Nectarinia sericea caeruleogula*, *senegalensis*, *venusta* z. B.) und am weitesten gehend bei *Sylvietta rufescens* (s. Bd. II, S. 632) aus Südafrika, aber mit weißer Innenfarbe. Merkwürdigerweise besitzt diese Art neben diesem Typ mit dunkel sepiabrauner Fleckung einen ganz abweichenden, hell rot gefleckten, hier also in derselben Species die gleiche Verschiedenheit wie in der Familie Sittidae zwischen *Sitta* und *Neositta*.

Tichodroma. Die vierte, zur Unterfamilie Tichodrominae gestellte Gattung dieser Familie legt Eier, die denen der ersten Unterfamilie Sittinae ähneln (siehe unten).

Die Relativen Eigewichte (RG) ergeben sich nach den Weibchengewichten bei Heinroth (1922), Niethammer, Handbuch der deutschen Vogelkunde 1 Leipzig (Akad. Verlagsges., 1937), Gisenko (Vögel des Sachaliner Bezirks. Moskau 1955, Russisch), Löhrl (Der Kleiber, Neue Brehm-Büch. 196. Wittenberg. Ziemsen, 1957, S. 7), Mengel [Orn. Monogr. (Amer. Orn. Union) 3, 1965, S. 341], Verheyen (1967), Piechocki & Belod (1972), Dolguschin (1972), Ali & Ripley (1973) wie folgt:

♀-Gewicht in g	Art und Rasse	RG	♀-Gewicht in g	Art und Rasse	RG
35,0	*Sitta t. tephronota*	7,9%	17,8	*Tichodroma m. muraria*	13,1%
23,0	*Sitta europaea caesia*	8,1%	17,5	*Sitta europaea asiatica*	10,2%
20,3	*Sitta castanea cinnamoventris*	9,9%	15,1	*Sitta himalayensis*	11,6%
20,2	*Sitta castanea almorae*	10,6%	15,0	*Sitta n. nagaensis*	12,0%
19,7	*Sitta carolinensis cookei*	9,9%	11,7	*Sitta f. frontalis*	13,3%
19,7	*Sitta castanea cashmirensis*	10,7%			

Es fällt auf, daß *Tichodroma* mit etwa 18 g Körpergewicht relativ 20% schwerere Eier produziert als die zwischen 15 und 20 g wiegenden Kleiberformen (*Sitta*) und auch gegenüber gleichschweren Paridae (s. S. 6).

Sitta europaea. Die Eier der verschiedenen Formen dieser Art dürften ununterscheidbar sein. Mäßiger bis mittelstarker Glanz der glatten, weißen Schale von breitovaler bis mehr gestreckter Gestalt (k = 1,28—1,37) findet sich bei allen ebenso wie eine feinpunktige bis mittelgrobe, mehr oder minder dichte Fleckung in rotbraun oder braunrot, am stumpfen Ende verdichtet, gemischt mit nicht immer deutlichen lilagrauen Unterflecken. Immer dichter, zarter und dunkler gezeichnet als *neumayer.* Dieser Art ähnlich sind mir, wie schon oben angedeutet, nur zwei deutsche Gelege von *caesia* bekannt, eins in der Homeyer-Sammlung des Senckenberg-Museums, das andere in der meinen. Sie glänzen stärker als gewöhnlich und tragen verloschene, blaßrosa Flecke. Meist stehen etwas gröbere Spritzer zwischen feineren Punkten. Kranzbildung ist nicht häufig. Zuweilen zeigen sich gelbliche Fleckchen zwischen den roten (Taf. 1, Fig. 10.)

Sitta nagaensis. Nach Baker (1932, S. 94) zeigt diese Art den fein bis grob gefleckten Kleibertyp (*Sitta*). — k = 1,35.

Sitta castanea. Zarte, mehr punktfleckige und gleichmäßige Zeichnung scheint vorzuherrschen, ähnlich *krueperi,* wie bei dieser Art auch mehr breitovale Eigestalt (k = 1,22—1,31), gestrecktere bei *cashmirensis* und *cinnamoventris* (k = 1,36—1,40). Diese beiden und *almorae* in Größe wie *europaea caesia,* die andern wie *krueperi.*

Sitta himalayensis. Zuweilen weniger dicht gezeichnet, gedrängt am stumpfen Ende. — k = 1,39.

Sitta pygmaea. Kleine breit-, z. T. stumpfovale Eier, ähnlich *krueperi,* mit dichter, nach dem dickeren Ende hin gröber werdender, oder spärlicher, zarter Fleckung in rotbraun bis rostfarben, heller oder dunkler, neben zurücktretenden lilagrauen Unterfleckchen, typische Kleibereier. — k = 1,29.

Sitta pusilla. Wie die vorigen, vielleicht im ganzen dunkler und z. T. mehr purpurbraun gefleckt. — k = 1,27.

Sitta whiteheadi. Die zuweilen gröber gezeichneten Eier weichen im ganzen von *krueperi* nicht ab. — k = 1,32. — Manche Meiseneier (z. B. *Parus xanthogenys* und *major commixtus*) kommen ihnen recht nahe.

Sitta canadensis. Die Eier sind neben denen von *pygmaea* und *pusilla* die kleinsten der Kleiber und erinnern an *Parus.* Mein Gelege besitzt fast gleichmäßig verteilte kleine Frickel und Punkte hell rötlichbrauner Farbe mit nur vereinzelten graurosa Unterfleckchen. Gestalt spitzoval. — k = 1,30. (Taf. 1, Fig. 11.)

Sitta leucopsis. Etwas größer als *krueperi* und anscheinend weniger dicht gezeichnet, sonst diesen, aber auch *europaea* ähnlich. — k = 1,30.

Sitta carolinensis. Dichte zarte rotbraune Fleckchen scheinen zu überwiegen. Wo sehr viele solche zusammen mit winzigen blaßlila Unterflecken die Oberfläche übersäen, erscheint die an sich weiße Grundfarbe blaßrosagrau getönt. Die Zeichnung ist dann naturgemäß verschwommen, da sie offenbar einen Teil ihres Farbstoffes an die Oberfläche abgab, wodurch ein abweichender Gesamteindruck entstand, wie im ganzen rosagrau gewässert. So ein Gelege der Nominatform befindet sich in meiner Sammlung, während bei der Westform *aculeata* der Grund reinweiß und mit braunrot oder lavendelgrau fein punktiert ist. Nehrkorns Stücke (Sammlung Nehrkorn im Zoologischen Museum Berlin) von *atkinsi* (bei PETERS syn. *carolinensis*) weichen davon nicht ab. — k = 1,28—1,43.

Sitta krueperi. Die Eier haben fast immer eine dichte Punktierung überall, darüber nach dem stumpferen Ende hin eine etwas gröbere. Durch mehr bräunliche, als rote Farbe der Fleckchen, deren erheblichere Feinheit und größere Dichte, sowie durch gedrungenere Gestalt und trübweißen, nicht ganz reinweißen Grund m. E. für den Kenner meist leicht von ähnlichen *Parus major* und *cristatus* zu unterscheiden, mit denen sie anscheinend manchmal verwechselt wurden. — k = 1,32.

Sitta neumayer und die folgende sind die einzigen *Sitta*-Arten mit deutlich von denen der anderen Kleiber verschiedenen Eiern. Auf dem stärker glänzenden, milchweißen Grund, dessen größter Teil unbedeckt bleibt, stehen blasse, meist gelbbraune, seltener hell kastanienbraune, gröbere Flecke weitläufig auseinander überall oder um den Pol am stumpfen Ende lose gedrängt. Da und dort ein unauffälliges lilagraues Unterfleckchen. Neben unregelmäßig gestalteten Blattern (bis 4×5 mm), die dann fast allein stehen, kommen einzelne Stücke mit nur wenigen feinsten Punkten vor, die bei den übrigen regelmäßig fehlen, und auch ganz ungefleckte gibt es. Mit Eiern andrer Arten können sie nicht verwechselt werden. Ihre Gestalt ist häufig gestreckter und schärfer zugespitzt, als bei *europaea* (k = 1,36).

Sitta tephronota. Die Eier sind im Durchschnitt nur ein wenig breiter (k = 1,31), sonst völlig *neumayer*-gleich, spärlich, aber grob und hell gezeichnet. Die Maße von DOLGUSCHIN (1972, S. 316) 21—24×14,8—16,2 für wohl aus Kasachstan stammende Eier wurden nicht in die Liste aufgenommen. (Taf. 1, Fig. 12.)

Sitta frontalis frontalis (= *Callisitta*). Oft dichter gefleckt, als die meisten anderen Kleibereier (*Sitta*) und, abgesehen von der mehr bräunlichen Farbe der Zeichnung, recht ähnlich Meiseneiern (*Parus major cinereus*) und *Sitta krueperi.* — k = 1,30.

Für *Sitta frontalis saturatior* geben HELLEBREKERS & HOOGERWERF (1967, S. 138) an, daß die Eier vielleicht nur durch mehr asch- und violettgraue Unterflecke und überhaupt durch mehr Fleckung von denen des *Parus major cinereus* abweichen. — k = 1,34.

Sitta azurea nigriventer. Nach HELLEBREKERS & HOOGERWERF (1967) nicht von *S. frontalis* zu unterscheiden, aber k = 1,40.

Sitta formosa (= *Dendrophila*). Größer, sonst ganz wie *cinnamoventris*. — k = 1,36.

Neositta. Über die Färbung der nicht unterscheidbaren Eier der verschiedenen Arten wurde alles wesentliche bereits eingangs in der allgemeinen Beschreibung gesagt. Für *albata* waren Maße nicht zu erlangen, nur die Angabe der Übereinstimmung mit den anderen. — k = 1,26—1,33. — Manche Stücke dieser Gruppe könnte man für dunkle Zwergeier der Bachstelze (*Motacilla alba*) halten. (Taf. 1, Fig. 13 u. 14.)

Tichodroma muraria. In den Sammlungen recht selten, da es meist unmöglich ist, die Eier aus der Felsenspalte, in welcher das Nest steht, zu bergen. Die Eier sind meist einseitig scharf zugespitzt und immer reinweiß mit etwas Glanz. Sie tragen nur wenige tiefrote bis fast schwarze Punkte und kleine Spritzer, besonders am breiteren Ende und stehen fein punktierten von *Sitta neumayer* näher als denen der Certhiidae. Sie sind von *Sitta* meist durch das niedrige relative Schalengewicht zu unterscheiden. — k = 1,38. Mit Sicherheit stammen 23 der 58 Eier unserer Liste aus der freien Natur (3 c/5, 2 c/4, Alpen), ihre Maße weichen von den übrigen Eiern kaum ab (19,2—21,4 × 14,6—15,4 = 20,3 × 15,1 mm gegen 19,4—22,7 × 14,6—16,0 = 20,9 × 15,0 mm).

	A	B	g	d	G	Rg	
178 *Sitta europaea europaea* L. 17,5—22,5 × 13,0—16,5 = 0,110—0,175 g (118 n. Rosenius aus Makatsch 1976)	20,0	14,9	0,137	0,076	2,25	6,1%	Skandinavien, europäische UdSSR (außer NO u. SO)
30 19,1—21,4 × 13,8—15,3 (nach Dementiew u. a. 1954, S. 713)	19,4	15,1	–	·	2,23	–	(Dementiew: Bezirk Charkow)
—*Sitta europaea homeyeri* Hartert (nach Hartert, 1905)			(wie *caesia*)				S-Baltikum, ehem. Ostpreußen, Polen (bei Peters syn. *europaea*)
26 *Sitta europaea asiatica* Gld. 17,3—21,3 × 13,2—14,7 = 0,105—0,135 g (z. T. n. Taczanowski 1891, 8 n. T. Stjernberg briefl.)	18,4	13,9	0,115	0,072	1,79	6,1%	NO-Europa, S-Sibirien, Tianschan, Mongolei bis Sachalin, Hokkaido (= *baicalensis* Tacz.) (Kreuger: 1/2 Irkutsk, 1/5 Hokkaido)
9 *Sitta europaea amurensis* Swinh. 17,5—19,9 × 13,3—15,0 = 0,11—0,13 g (z. T. n. Taczanowski 1891)	18,5	14,0	0,115	0,074	1,84	6,3%	O-Baikalien, Amur (außer Mündung), Ussuri, Mandschurei, Korea, N-China, größter Teil von Hondo
2 *Sitta europaea albifrons* Tacz. 18,8 × 14,9 = 0,13 g und 19,9 × 15,2 = 0,15 g (Schönwetter)	19,4	15,0	0,140	0,080	2,20	6,4%	Kamtschatka u. Paramuschiro
195 *Sitta europaea caesia* Wolf 17,3—21,8 × 12,7—15,8 = 0,110—0,152 g (60 Eier nach Makatsch 1976, S. 174)	19,6	14,5	0,133	0,080	2,08	6,5%	Europa (Jütland bis Pyrenäen, Italien, Rumänien außer N, O u. S), s. nächste 2 Rassen
179 *Sitta europaea hassica* Kleinschmidt 17,6—23,1 × 13,3—15,2 (nach Verheyen 1967, S. 279)	19,8	14,5	·		2,11	·	Niederlande u. Belgien, W-Mitteleuropa (bei Peters syn. *caesia*) (Eier v. Belgien u. den Niederlanden)
105 *Sitta europaea affinis* Blyth 16,5—22,5 × 13,2—16,0 = 0,10—0,15 g	19,2	14,3	0,125	0,076	2,00	6,3%	England, Wales (= *britannica* Hart.; bei Peters syn. *caesia*)
— *Sitta europaea persica* Witherby (nach Hartert 1905, S. 333)			(wie *caesia*)				SW-Iran
3 *Sitta europaea sinensis* Verr. 20,0—21,3 × 15,0—15,8 = 0,15—0,16 g	20,6	15,5	0,155	0,080	2,50	6,2%	O-Tibet u. Mittel-China von Szetschwan O bis Taiwan
8 *Sitta e. nagaensis* Godw.-Austin 17,2—19,0 × 12,9—14,2 (nach Baker 1932, S. 94)	18,6	13,8	–	·	1,80		SO-Tibet S bis N-Thailand (Eier von Chin-Bergen S des Brahmaputra in Burma) (sonst meist sub *europaea* gestellt)

	A	B	g	d	G	Rg	
63 *Sitta castanea cashmirensis* Brooks 18,5–21,1 × 13,2–15,3 = 0,140–0,146 g (nach BAKER 1932, S. 95, Jourdain, 3 n. T. STJERNBERG, briefl.)	19,7	14,5	0,140	0,080	2,10	6,1%	NW-Himalaja (NO-Beludschistan bis Kaschmir) (Kreuger: 1/3 aus Kaschmir)
30 *Sitta castanea almorae* Kinn. & Whistler 17,3–21,2 × 13,7–15,3 (BAKER 1932, S. 93)	19,4	14,8	—	—	2,15	—	Untere Lagen im W-Himalaja (Kumaon–Mittel-Nepal)
60 *Sitta castanea cinnamoventris* Blyth u. *koelzi* Vaurie 17,3–21,0 × 13,2–15,3 (BAKER 1932, S. 92)	19,8	14,1	0,125	0,075	2,00	6,3%	*cinnamoventris*: O-Himalaja (Mittel-Nepal–O-Assam u. N-O-Pakistan) *koelzi*: N-Burma
— *Sitta castanea neglecta* Walden			(siehe Text)				S-Tenasserim, Burma (außer N) u. Siam–Kambodscha
60 *Sitta castanea castanea* Less. 15,5–18,2 × 13,0–14,0 = 0,10–0,12 g (nach BAKER 1932, S. 91; Schönwetter)	16,5	13,5	0,100	0,074	1,52	6,7%	Hügel u. Ebenen in N-Indien
25 *Sitta himalayensis* Jerd. & Selby 17,9–19,3 × 13,0–14,3 = 0,09–0,11 g (nach BAKER 1932, S. 90)	18,6	13,4	0,105	0,070	1,75	6,0%	Himalaja (Kangra bis Assam, nördl. vom Brahmaputra), NW-Yünnan, S-Schan Staaten–Laos
50 *Sitta p. pygmaea* Vig. 14,0–16,4 × 11,0–12,8 = 0,060–0,075 g	15,5	12,1	0,070	0,062	1,14	6,1%	Küstengebiet von Californien
40 *Sitta pygmaea melanotis* van Rossem 14,2–16,3 × 11,1–12,5 (nach BENT 1946)	15,3	11,9	—	—	1,10	—	Rocky Mountains u. Sierra Nevada (Brit. Columbia bis New Mexico), N-Mexico (Sonora bis N-Coahuila)
29 *Sitta pygmaea leuconucha* Anthony 15,0–16,8 × 11,6–12,4 = 0,060–0,067 g (n. BENT 1946; 6 Eier n. T. STJERNBERG briefl.)	15,3	11,9	0,064	0,056	1,10	5,8%	S-Californien, N-Niedercalifornien (Kreuger: 1/6 Mono Co., Cal.)
57 *Sitta pusilla pusilla* Lath. 13,6–15,2 × 11,1–12,6 = 0,060–0,068 g	15,2	12,0	0,065	0,061	1,10	6,0%	SO-Oklahoma, Arkansas u. O-Texas bis Delaware u. Alabama
28 *Sitta pusilla caniceps* Bangs 14,1–16,1 × 11,0–12,8 (nach BENT 1946)	15,0	11,8	—	—	1,07	—	Florida (jetzt syn. *pusilla*)
49 *Sitta whiteheadi* Sharpe 16,0–18,5 × 12,1–14,0 = 0,075–0,095 g (7 Eier nach MAKATSCH 1976, S. 176)	17,3	13,0	0,085	0,063	1,47	5,8%	Korsika

	A	B	g	d	G	Rg	
66 *Sitta canadensis* L. 14,2–17,0×11,1–12,7 = 0,066–0,083 g (z. T. nach Bent 1946 u. Schönwetter, 5 nach T. STJERNBERG, briefl.)	15,6	12,0	0,078	0,069	1,15	6,8%	Canada u. USA (ohne das Südostviertel) (Kreuger: c/5 v. Ahtamam-Yakin, Wash., USA)
84 + x *Sitta leucopsis leucopsis* Gould 16,7–19,2×12,2–14,4 = 0,079–0,100 g (nach BAKER, CAT. BRIT. MUS., NEHRKORN, 9 nach T. STJERNBERG, briefl.)	17,9	13,8	0,088	0,065	1,69	5,9%	NW-Himalaja (Beludschistan, Afghanistan, N-Kaschmir–O-Garhwal) (Kreuger: 1/4 Changlagali, 1/5 Rampur)
48 *Sitta carolinensis aculeata* Cass. 17,0–20,5×12,5–15,8 = 0,095–0,110 g	18,8	14,0	0,100	0,064	1,90	6,3%	Californien u. N-Niedercalifornien
7 *Sitta carolinensis tenuissima* Grinnell 18,7–20,0×13,2–13,7 (nach BENT 1946)	19,2	13,4	—	—	1,75	—	Inneres S-Brit. Columbia bis Sierra Nevada in Californien, NO-Niedercalifornien
40 *Sitta carolinensis nelsoni* Mearns 17,3–21,1×13,2–14,8 (nach BENT 1946)	18,9	14,2	—	—	1,93	—	Rocky Mountains (Alberta bis N-Mexico)
88 *Sitta carolinensis carolinensis* Lath. 17,3–20,2×13,5–15,7 = 0,10–0,13 g	18,6	14,4	0,115	0,070	1,95	5,9%	Östl. S-Canada bis Mittel-Texas u. S-Carolina (bei BENT z. T. *cookei* Oberh.)
2 *Sitta carolinensis atkinsi* Scott (Sammlung Nehrkorn)	(wie *carolinensis*)						Georgia, Golfküste bis zum Mississippi, Florida (bei PETERS syn. *carolinensis*)
90 *Sitta krueperi* Pelz. 15,9–18,4×12,6–14,0 = 0,080–0,110 g	17,0	13,0	0,095	0,072	1,45	6,6%	Kleinasien bis S-Kaukasus (= *krüperi*)
178 *Sitta neumayer neumayer* Michah. 18,5–23,2×13,7–16,5 = 0,125–0,180 g (78 Eier nach MAKATSCH 1976)	20,9	15,2	0,156	0,082	2,43	6,4%	SO-Europa (Dalmatien bis Griechenland)
60 *Sitta neumayer syriaca* T. 18,5–23,4×14,0–16,5 = 0,13–0,18 g	21,2	15,2	0,157	0,082	2,45	6,4%	Kleinasien bis N-Jordanien (= *zarudnyi* But.)
56 *Sitta tephronota tephronota* Sharpe 19,0–22,4×14,6–17,0 = 0,151–0,191 g (nach Baker 1932, S. 97, CAT. BRIT. MUS., 6 nach T. STJERNBERG, briefl.)	21,1	16,1	0,176	0,085	2,77	6,4%	Transkaspien u. NO-Iran–Tianschan u. W-Pakistan (Kreuger: 1/4 Samarkand, 1/2 Turkestan)

Tafel 1

Eier von Angehörigen der Familien Schwanzmeisen, Beutelmeisen, Meisen, Kleiber, Baumläufer, Baumrutscher und Mistelfresser

(Namen nach R. Kreuger, Maße nach und Aufnahmen von T. Stjernberg aus dem Museum Oologicum R. Kreuger der Universität Helsinki, briefl. 1974; Maßstab etwa 1:1, wenn nicht anders angegeben.)

Fig. 1. *Aegithalos caudatus trivirgatus* (S. 4). Fudschijama (Japan). 15,2 × 10,5 = 0,049 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 15,6 × 10,2 = 0,050 g; 14,2 × 10,8 = 0,047 g; 14,5 × 10,5 = 0,048 g; 14,8 × 10,4 = 0,045 g.) Collectio R. Kreuger 10544.

Fig. 2. *Aegithalos concinnus talifuensis* (S. 4). Chin Berge, Bhamo (Burma). 14,8 × 10,7 = 0,042 g. Collectio R. Kreuger 14406.

Fig. 3. *Auriparus flaviceps ornatus* (S. 5). El Paso, Texas (USA). 15,6 × 11,0 = 0,050 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 15,7 × 11,3 = 0,050 (sic) g; 15,7 × 11,1 = 0,050 g; 15,6 × 11,2 = 0,055 g.) Collectio R. Kreuger 7366.

Fig. 4. *Parus p. palustris* (S. 7). Brüssel (Belgien). 15,7 × 12,2 = 0,066 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 16,0 × 12,1 = 0,068 g; 14,8 × 12,1 = 0,067 g; 15,5 × 12,2 = 0,066 g; 15,8 × 12,0 = 0,065 g; 15,8 × 11,9 = 0,065 g; 15,5 × 11,7 = 0,062 g; 15,5 × 12,0 = 0,061 g.) Collectio R. Kreuger 15554.

Fig. 5. *Parus montanus restrictus* (S. 7). Fudschijama (Japan). 16,7 × 12,3 = 0,070 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 18,1 × 12,4 = 0,090 g; 16,2 × 12,4 = 0,079 g; 16,0 × 12,5 = 0,074 g; 15,6 × 12,5 = 0,070 g; 16,0 × 12,3 = 0,072 g.) Collectio R. Kreuger 10545.

Fig. 6. *Parus melanolophus* (S. 7). Lidarrat, W-Himalaja. 15,0 × 11,9 = 0,059 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 14,1 × 11,7 = 0,058 g; 15,3 × 11,8 = 0,056 g; 15,2 × 11,2 = 0,052 g; 15,4 × 11,7 = 0,050 g.) Collectio R. Kreuger 5766.

Fig. 7. *Parus ater hibernicus* (S. 7). Co. Tipperary (Irland). 15,4 × 11,6 = 0,063 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 14,8 × 11,7 = 0,063 g; 15,3 × 11,6 = 0,062 g; 15,3 × 11,6 = 0,062 g; 15,0 × 11,5 = 0,062 g; 14,9 × 11,6 = 0,062 g; 14,8 × 12,0 = 0,062 g; 14,9 × 11,4 = 0,060 g.) Collectio R. Kreuger 5889.

Fig. 8. *Parus cristatus weigoldi* (S. 7). Almoreima (S-Spanien). 15,6 × 12,4 = x g. (Weitere Eier dieses Geleges: 15,9 × 12,5 = x g; 3. Ei nicht meßbar.) Collectio R. Kreuger 12712.

Fig. 9. *Parus n. niger* (S. 7). Mokeetsi, N-Transvaal (Südafrika). 18,5 × 14,7 = 0,15 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 18,3 × 14,5 = 0,14 g; 17,5 × 14,3 = 0,13 g; 18,0 × 14,4 = 0,13 g; 17,8 × 14,2 = 0,12 g.) Collectio R. Kreuger 15610.

Fig. 10. *Sitta europaea asiatica* (S. 26). Irkutsk (UdSSR). 20,1 × 14,5 = 0,13 g. 2. Ei dieses Geleges: 21,3 × 14,7 = 0,13 g.) Collectio R. Kreuger 6706.

Fig. 11. *Sitta canadensis* (S. 27). Cabin Creek, Yakima Indian Reservation, Washington (USA). 15,7 × 12,7 = 0,071 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 15,8 × 12,0 = 0,069 (sic) g; 15,5 × 11,8 = 0,069 g; 15,6 × 11,9 = 0,068 g; 15,3 × 11,4 = 0,066 g.) Collectio R. Kreuger 8515.

Fig. 12. *Sitta tephronota* (S. 27). Samarkand (UdSSR). 23,4 × 16,5 = 0,19 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 23,2 × 16,4 = 0,19 g; 23,4 × 16,3 = 0,19 g; 23,3 × 16,0 = 0,18 g.) Collectio R. Kreuger 8067.

Fig. 13. *Neositta chrysoptera lathami* (S. 28). Victoria (Australien). 17,4 × 13,3 = 0,10 g (siehe Fig. 14.)

Fig. 14. 2. Ei des vorigen Geleges (1,2mal nat. Größe): 17,7 × 13,6 = 0,11 g. (3. Ei: 17,5 × 13,2 = 0,09 g.) Collectio R. Kreuger 14473.

Fig. 15. *Certhia b. brachydactyla* (S. 36). Pommern. 16,3 × 12,0 = 0,06 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 16,5 × 11,9 = 0,07 g; 16,1 × 12,0 = 0,06 g; 15,7 × 11,7 = 0,06 g.) Collectio R. Kreuger 8467.

Fig. 16. *Certhia f. familiaris* (S. 36). Tövsala (Finnland). 16,8 × 12,7 = 0,072 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 17,2 × 13,0 = 0,080 g; 16,8 × 13,0 = 0,077 g; 16,7 × 12,6 = 0,072 g; 17,0 × 12,6 = 0,072 g; 17,3 × 12,6 = 0,072 g.) Collectio R. Kreuger 2895.

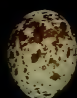

1


3


2


4


5


6


7

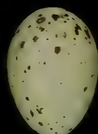

9


8

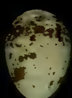

10

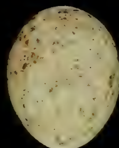

11


13


12

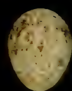

14


15


17


16


18


19


20

Fig. 17. *Climacteris p. picumnus* (S. 37). Wilmington (Süd-Australien). 22,5 × 17,6 = 0,25 g (Weitere Eier dieses Geleges: 22,8 × 18,1 = 0,29 g; 22,8 × 18,2 = 0,28 g.) Collectio R. Kreuger 8519.

Fig. 18. *Dicaeum a. agile* (S. 43). Baroda, Gujarat (Indien). 16,0 × 11,6 = 0,06 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 16,1 × 11,4 = 0,07 g; 15,7 × 11,5 = 0,06 g.) Collectio R. Kreuger 7339.

Fig. 19. *Dicaeum melanoxanthum* (S. 43). Chin Berge (Burma). 14,9 × 11,6 = 0,064—x g (nicht ganz sauber). (2. Ei dieses Geleges: 15,1 × 11,4 = 0,055 g.) Collectio R. Kreuger 10894.

Fig. 20. *Dicaeum trigonostigma dayakanum* (S. 44). Borneo. 15,7 × 11,0 = 0,04 g. (Weitere Eier dieses Geleges: 15,7 × 11,1 = 0,05 g, 15,8 × 11,3 = 0,05 g.) Collectio R. Kreuger 14441.

	A	B	g	d	G	Rg	
55 *Sitta f. frontalis* Sws. 16,0–18,0×12,3–13,8 = 0,085–0,105 g (50 Eier nach Baker 1932, S. 100)	17,2	13,2	0,100	0,073	1,52	6,6%	Ceylon, Indien, Assam, Burma, Thailand, Yünnan, Indochina, ferner S-Sumatra, Java u. Banka (Eier von Indien u. Burma) (s. folgende Zeile)
10 15,4–18,8×12,3–13,6 = 0,093 g (nach Hoogerwerf, Hellebrekers & Hoogerwerf 1967)	17,0	12,7	0,093	0,068	1,40	6,2%	Java (bei Hoogerwerf u. Hellebrekers: *saturatior* Hart., die Malay. Halbinsel, N-Sumatra u. Simalur bewohnt)
5 *Sitta azurea nigriventer* (Rob. & Kloss) 18,4–19,3×13,2–13,5 = 0,10–0,11 g (nach Hoogerwerf, Hellebrekers & Hoogerwerf 1967)	18,8	13,4	0,100	0,065	1,70	5,9%	W-Java
20 *Sitta formosa* Blyth 18,0–23,2×14,7–16,0 (nach Baker 1932, S. 99)	20,8	15,3	—	—	2,46	—	Himalaja (Sikkim bis Assam), Teile von Burma, Laos, Tonkin, SW-China (bei Nehrkorn: *Dendrophila*)
31 *Neositta chrysoptera pileata* (Gould) 15,8–18,7×12,3–14,5 = 0,108–0,111 g [nach Campbell, Nests and eggs of Australian birds. Melbourne (Autor.), 1901; North, Nests and eggs of birds found in Australia and Tasmania. Sydney (Austr. Mus.), 1901–1904; Cat. Brit. Mus., 6 nach Serventy MS, 3 nach James 1970, 2 nach T. Stjernberg, briefl. 1974)	17,4	13,5	0,11	0,073	1,61	6,3%	Inneres von Victoria, S-Australien, Neusüdwales, südl. u. mittl. W-Australien
32 *Neositta chrysoptera lathami* Math. u. *chrysoptera* (Lath.) 16,2–18,3×12,5–14,7 = 0,08–0,11 g (3 nach James 1970, S. 145, 5 nach T. Stjernberg, briefl. 1974)	17,1	13,2	0,099	0,073	1,50	6,6%	*lathami*: O-Victoria *chrysoptera*: O-Neusüdwales (Kreuger: 1/3 Victoria, 1/2 NO-Neusüdwales)
15 *Neositta chrysoptera leucocephala* (Gld.) u. *lumholtzi* Math.	16,2	12,9	0,098	0,067	1,41	5,9%	*leucocephala*: SO-Queensland, nördlichstes Neusüdwales

	A	B	g	d	G	Rg	
15,2—16,5×12,4—13,0 = 0,097—0,098 g (Campbell, North, Nehrkorn, 2 nach Stjernberg, briefl.)							*lumholtzi:* O-Queensland (etwa 23,30° S bis 22° S) (Kreuger: 1/2 SO-Queensland)
— *Neositta chrysoptera albata* (Ramsay)			(siehe Text)				N-Queensland (bei Bowen)
3 *Neositta chrysoptera striata* (Gould) 17,5—17,8×12,9—13,5 (nach Le Souëf)	17,6	13,2	—	—	1,60	—	Kap York bis Flinders River
3 *Neositta chrysoptera leucoptera* (Gould) 16,7—17,5×13,2—13,7 (nach North)	17,1	13,5	—	—	1,55	—	NW-Queensland, trop. N- u. NW-Australien
58 *Tichodroma muraria muraria* (L.) u. *nepalensis* Bp.	20,7	15,0	0,135 (siehe Text)	0,071	2,33	5,8%	*muraria:* Gebirge in Europa u. Vorderasien
19,4—22,7×14,0—16,0 = 0,11—0,16 g (23 nach Henrici, briefl. 1960, wohl dieselben 23, die Makatsch 1976, S. 180, anführt). Nach Löhrl [Der Mauerläufer, *Tichodroma muraria.* Neue Brehmbücherei 498. Wittenberg (Ziemsen), 1976, S. 15] Frisch-G in der Voliere 2,40—2,55 g, D_8 = 2,48 g; in einem Fünfergelege sank G in der Reihenfolge des Legens von 2,52 auf 2,40 g.							*nepalensis:* Gebirge in Asien (Transkaspien bis zum Mongolischen Altai u. N-Hopeh sowie Szetschwan; N-Fukien) nach Tso-Hsin Cheng fraglich (A distributional list of Chinese birds. 2. Ausgabe. Peking 1976, S. 849. Chinesisch)

Familien Certhiidae, Baumläufer und Climacteridae, Baumrutscher

Diese Familien und die vorige fehlen in Südamerika. Abgesehen von den australischen und papuanischen Climacteridae recht einheitliche Eier, wenngleich selbst innerhalb der Art ziemlich variant, jedoch nur hinsichtlich der Fleckengröße und Farbenintensität. Bei allen herrscht breitovale Gestalt vor, bei *Certhia* (Certhiinae) und *Salpornis* (Salpornithinae) meist einseitig scharf zugespitzt, dagegen bei *Climacteris* nur wenig verjüngt und im ganzen rundlich. Die rosafarbene Grundfläche dieser letzten Gattung ist meist völlig bedeckt mit feinen Frickeln, überlagert von einigen gröberen Blattern am dickeren Eidrittel. Fleckenfarben bräunlichrot, fast karmin, leberbraun und purpurrot, z. T. beeinflußt von den sehr kleinen, unauffälligen blaugrauen Unterflecken. Die beiden übrigen Genera besitzen weißen Grund mit immer mehr oder minder kranzartiger Zeichnung um den Pol am stumpfen Ende. Diese ist meist ein Gemisch aus vielen Punkten und einer Menge kleiner Flecke, bei *Certhia brachydactyla* auch viel gröberer. Selbst nur nahezu gleichmäßige Fleckenverteilung ist selten, außer bei *Climacteris*. Der geringe, manchmal ganz fehlende Glanz, das glatte, feine Korn, die beinahe unsichtbaren Poren und die weiße, selbst bei den stark rot pigmentierten *Climacteris* nur leicht gelbrosa gehauchte Innenfarbe bieten nichts Besonderes. — Manche Varietäten von *Certhia* wirken wie Zwergausgaben von *Sitta*-Eiern, andere erinnern an solche von Meisen (Paridae), Zaunkönigen (*Troglodytes*, *Thryothorus*) und Sylviiden (*Phylloscopus*, *Acanthiza*), während die von *Climacteris* denen der Sylviide *Cinclorhamphus* ähneln. — Relatives Eigewicht nach Heinroth (1922), Niethammer [Handbuch der deutschen Vogelkunde 1, Leipzig (Akad. Verlagsges.), 1937] sowie Ali & Ripley (1973) bei *Certhia familiaris macrodactyla* 13,4% (Vogel 8,5 g), *Certhia brachydactyla megarhynchos* 12,5% (Vogel 9 g), *Certhia d. discolor* und *manipurensis* 12,4% (Vogel 10,1 bzw. 10,0 g), *Certhia himalayana limes* 14,1% (Vogel 8,2 g), bei *Salpornis spilonota salvadori* nach Meise (1937) 10,3% (Weibchengewicht 15 g).

Im einzelnen bleibt dieser allgemeinen Charakterisierung nur wenig hinzuzufügen.

Certhia familiaris. Es gibt Gelege mit so feiner und fast unsichtbar blasser Punktierung, daß man sie für solche der Schwanzmeise (*Aegithalos caudatus*) halten könnte. Die meisten aber besitzen mittelgroße, rosarote, braunrote oder rotbraune Fleckchen neben Punkten, fast immer nur am dickeren Eidrittel; die übrige Oberfläche bleibt mehr oder weniger frei. Bei vielen erscheint das ganze Polgebiet wie bestäubt oder ganz dicht ziemlich dunkel kastanienbraun bekleckst, manchmal purpurbraun infolge dazwischenliegender blaugrauer Unterflecke. Die Frage der Unterscheidbarkeit der Eier von *familiaris* und *brachydactyla* kann jetzt als geklärt gelten; die erste Art besitzt vorwiegend kleinere, daneben aber auch gröbere Flecke, die zweite fast ausschließlich grobe (bis 6 mm^2) und dunklere, und zwar auf trübweißem Grund gegenüber dem reinweißen bei *familiaris*. Trotzdem bleibt die Unterscheidung oft nicht sicher möglich. — Die Eier der Unterarten weichen von denen der Nominatform nicht merklich ab und variieren offenbar in denselben Grenzen. Den amerikanischen und indischen Rassen scheint unser auffallend grob gefleckter Typ zu fehlen. Grinnell (bei Bent 1946) beschreibt die Zeichnung bei *f. zelotes* als in Längsrichtung gestrichelt, was ich bei keiner Art sah. Durch die den Meiseneiern (*Parus*) meist fehlenden Unterflecke von ähnlichen *Parus cristatus* u. a. trennbar. — k = 1,30. (Taf. 1, Fig. 16.)

Certhia brachydactyla. Siehe oben unter *familiaris*. — k = 1,28. Über die Unterscheidung berichtet Schlegel ausführlich (Journ. f. Orn. 75, S. 46—47, 1927). (Taf. 1, Fig. 15.)

Certhia himalayana. Hier scheint die Kranzbildung nicht nur ausnahmsweise vorzukommen (Baker 1932, S. 412), aber eine zarte Punktierung in Hellrosa bis Dunkel-

braunrot auf der ganzen Oberfläche herrscht vor, mit einiger Verdichtung nach dem dickeren Ende hin, sonst recht gleichmäßig überall. Winzige, nur mittels Lupe zu entdeckende graue Fleckchen stehen dazwischen. Der gelegentlich zu beobachtende Rosaschimmer im Grundton kann von der Lösung geringer Pigmentmengen im Uterusschleim der feuchten Oberhaut herrühren. Mittels Lupe betrachtet erwies er sich mir jedoch wiederholt als bloße optische Täuschung, hervorgerufen durch die dichte, gleichmäßige Fleckung. — k = 1,30—1,35. — Die kleinen, in unserer Liste fehlenden Maße von *C. h. taeniura* 15,2 × 11,5 (DEMENTIEW u. a., 1954, S. 709) ergäben ein Gewicht von 0,96 g.

Certhia nipalensis. Die von BAKER (1932, S. 414) *Certhia familiaris nipalensis* zugeschriebenen 3 Eier aus den O-Cachar Bergen sind wohl wegen Fundort und Größe hierher zu stellen, was schon HARTERT & STEINBACHER (Die Vögel der paläarktischen Fauna, Ergänzungsband. Berlin. Friedländer, 1932—1938, S. 157) vermuteten. Sie stehen mit Fragezeichen in der Liste. — k = 1,36.

Certhia discolor. Gegenüber *familiaris* und *himalayana* dichter und tiefer rotbraun gefleckt (BAKER 1932, S. 415). — k = 1,30.

Salpornis spilonotus salvadori. Von den der Nominatform ähnelnden Eiern des afrikanischen Fleckenbaumläufers ist wohl nur blaß türkisblauer Grund gemeldet, auf dem überall verstreut blaßlila, braune, purpurbraune und schwarze Flecke stehen, die manchmal einen dichten Ring um das stumpfe Ende bilden (PRIEST 1949, S. 123, Taf. 19, Fig. 588; JAMES 1970, S. 145). — k = 1,35.

Salpornis sp. spilonotus. Je ein Stück im Brit. Museum und bei NEHRKORN sowie die wenigen in BAKERS Sammlung sind alles, was bekannt ist. Auf grau- oder grünweißem Grund stehen spärlich verstreute, kleine Punkte und rundliche Fleckchen von tief dunkelbrauner und grauer Farbe weit auseinander, bei einzelnen in sehr loser Ringanordnung am dicken Ende des mehr oder minder stumpfovalen Eies (k = 1,30). An graugrundige *Hippolais rama* anklingend. Nach BAKER (1932, S. 417) ist auch gelblichweißer Grund bekannt und die Fleckung manchmal so schwach, daß sie nur mit dem Vergrößerungsglas zu sehen ist. Glanz fehlt.

Climacteris erythrops. Manche der dichten gleichmäßig verteilten Flecke und Frickel flossen in Längsrichtung zusammen. Andere Stücke tragen einen Kranz ziemlich großer roter Oberflecke und schiefergrauer oder lilabrauner Unterflecke. Noch andere erinnern an *Meliphaga chrysops*, also einen Meliphagiden. — k = 1,35.

Climacteris affinis. Nach SERVENTY & WHITTELL [Birds of Western Australia. Perth (Lamb Publ.), 1967[4], S. 370] rosaweiß, überall nelkenrot und purpurrot gefleckt. — k= 1,22.

Climacteris p. picumnus (= *scandens*). Diese dicht gefleckte Art lag der bereits eingangs gebrachten Beschreibung zugrunde. Ihr entsprechen im wesentlichen auch die übrigen Species, außer *leucophaea*. Von *p. melanota* ist anscheinend nur das bei CAYLEY [What bird is that? Sydney (Angus & Robertson), 1931, S. 120] erwähnte Zweiergelege bekannt, rosaweiß, über und über bedeckt mit blassen und dunkleren, rötlichbraunen und purpurnen Spritzern und Blattern, die letzte Farbe (Unterflecke) mehr auf das stumpfe Ende beschränkt. Ziemlich rundliche Gestalt, einiger Glanz und feines Korn sind allen eigen. — k = 1,27. (Taf. 1, Fig. 17.)

Climacteris rufa. Hier kommt auch blaß lachsfarbener Grund und Wölkung in dunklerem Braun vor, auf der größere Blattern lagern. — k = 1,26.

Climacteris melanura. Die Eier der Rassen *melanura* und *wellsi* stimmen überein und kommen denen von *picumnus* gleich, zeigen auch, wie diese, eine gewisse Längsrichtung

der Flecke, die gelegentlich in einen Flatsch zusammenfließen. Die Eier kommen denen von *Cinclorhamphus* nahe. — k = 1,25, also breitoval, nur mäßig zugespitzt.

Climacteris leucophaea ist die einzige Art dieser Gattung mit weniger dichter Fleckung. Die Nominatform hat weißgrundige Eier, auf denen außer kleinen Punkten über der ganzen Oberfläche noch braunrote und purpurbraune Flecke und Blattern sehr sparsam verteilt sind. Daneben gibt es nach James (1970, S. 145) auch dicht gefleckte, mit einem Fleckenring auf rosarahmfarbenem Grund. — Die Rasse *minor* hat überall spärlich stehende sehr kleine rotbraune und blaßlila Punktflecke und Spritzer auf rosaweißem Grund. — k = 1,30.

Certhiidae	A	B	g	d	G	Rg	
110 *Certhia familiaris brittanica* Ridgw. 14,2—18,0×11,3—13,0 = 0,055—0,080 g (nach JOURDAIN aus HARTERT 1905, S. 320)	16,0	12,0	0,065	0,051	1,13	5,7%	Großbritannien, Irland
291 *Certhia familiaris macrodactyla* Brehm 14,4—18,0×11,0—13,0 = 0,055—0,075 g (z. T. nach NIETHAMMER 1937, Schönwetter, VERHEYEN 1967 = MAKATSCH 1976)	15,7	12,0	0,066	0,058	1,14	6,1%	Dänemark u. Pommern bis Pyrenäen, Calabrien u. Jugoslawien (Eier aus Mitteleuropa, Belgien u. Holland)
Certhia familiaris familiaris L. 170 14,8—17,8×11,0—13,0 = 0,055—0,080 g (6 nach T. STJERNBERG, briefl. 1974, 117 nach ROSENIUS u. 11 nach MAKATSCH)	16,2	12,1	0,067	0,057	1,18	5,8%	Skandinavien, Russisches Waldgebiet u. ehem. Ostpreußen bis SO-Europa u. W-Sibirien (bei NEHRKORN auch als *scandulaca* Pall.) (Kreuger: 1/6 aus Tövsala, Finnland)
42 14,6—16,4×11,3—12,9 (nach DEMENTIEW 1954, S. 704)	15,7	12,2	—	—	1,15	—	(Dementiew: W-UdSSR)
30 14,0—16,5×11,2—12,6 [n. v. DOMBROWSKI, Ornis Romaniae, Bukarest (Staatsdruckerei), 1912]	15,5	12,0	—	—	1,01	—	(v. Dombrowski: Rumänien)
2 *Certhia familiaris corsa* Hartert 15,0×12,2 = 0,065 g u. 16,3×12,0 = 0,065 g (Schönwetter)	15,6	12,1	0,065	0,057	1,12	5,8%	Korsika
25 *Certhia familiaris hodgsoni* Brooks 14,8—16,8×11,0—12,6 (nach BAKER 1932, S. 414)	15,8	11,9	—	—	1,11	—	Kaschmir u. N-Pandschab
3 *Certhia familiaris bianchii* Hartert 16,1—16,6×12,1—12,4 = 0,07—0,08 g (nach STRESEMANN, MEISE & SCHÖNWETTER 1937, S. 511)	16,4	12,3	0,073	0,060	1,22	6,0%	NW-China (O-Tsinghai—S-Schensi) (Eier aus Kansu: Tschautou)
20 *Certhia familiaris montana* Ridgw. 15,2—17,0×11,1—13,0 (nach BENT 1946)	15,9	12,3	—	—	1,20	—	Rocky Mountains (Alaska bis Arizona, New Mexico)
40 *Certhia familiaris occidentalis* Ridgw. 14,0—16,7×11,1—12,5 (nach BENT 1946)	15,5	11,9	—	—	1,09	—	Westküste der USA von Alaska bis Californien

	A	B	g	d	G	Rg	
40 *Certhia familiaris zelotes* Osgood u. *leucosticta* van Rossem 14,0–16,1×10,0–12,2 (nach Bent 1946)	15,1	11,4	—	—	1,00	—	*zelotes:* Kaskaden Gebirge u. Sierra Nevada (Californien) *leucosticta:* Nevada, Utah
28 *Certhia familiaris albescens* Berlepsch 13,9–16,4×10,9–12,2 = 0,06–0,07 g	15,8	11,8	0,066	0,059	1,09	6,0%	NW-Mexico, Arizona, New Mexico (bei Nehrkorn: *mexicana* Gloger)
45 *Certhia familiaris americana* Bp. u. *nigrescens* Burleigh 13,7–15,8×10,9–12,7 = 0,06–0,08 g	15,1	12,0	0,068	0,063	1,08	6,2%	*americana:* Manitoba, Quebec u. Neufundland S bis Nebraska, S-New York *nigrescens:* S-Virginia, N-Carolina
71 *Certhia brachydactyla brachydactyla* Brehm 15,0–16,6×11,6–12,5 = 0,059–0,075 g (4 nach T. Stjernberg, briefl.)	16,0	12,1	0,068	0,059	1,16	5,9%	von Mittel-Europa bis Litauen u. Griechenland (Kreuger: 1/4 Pommern)
218 *Certhia brachydactyla megarhynchos* Brehm 14,1–17,2×11,2–12,5 = 0,057–0,073 g (nach Hellebrekers 1949, Verheyen 1967)	15,6	12,2	0,065	0,060	1,05	6,2%	Westfalen, Rheingebiet, Holland, Belgien, N-Frankreich (bei Peters syn. *brachydactyla*) (Eier aus Belgien u. Holland)
4 *Certhia himalayana taeniura* Sew.	16,2	12,0	? 0,060	? 0,051	1,15	? 5,2%	Turkestan, N-Afghanistan (Schönwetter: 1/4 Tianschan)
40 *Certhia himalayana himalayana* Vig. 14,6–17,6×11,3–13,2 = 0,065–0,075 g (35 Eier nach Baker 1932, S. 412)	16,3	12,2	0,070	0,059	1,20	5,8%	Himalaja von Simla bis Nepal, Kansu, W-China
34 *Certhia himalayana limes* Meinertzh. 14,7–17,5×11,2–12,9 (nach Baker 1932, S. 413)	15,8	12,2	—	—	1,16	—	Zentral-Kaschmir, NW-Indien (bei Baker 1922, S. 431: *taeniura* Sew., bei Peters syn. *himalayana*)
3 ? *Certhia nipalensis* Blyth 17,5–17,9×13,0–13,2 (nach Baker 1932, S. 414)	17,8	13,1	—	—	1,53	—	Himalaja (Nepal—SO-Tibet u. N-Burma)
24 ? *Certhia discolor discolor* Blyth 15,2–17,5×11,0–13,0 (nach Baker, 1922, S. 436, Baker 1932 u. Ali & Ripley: nicht erwähnt bzw. Eier unbekannt!)	16,3	12,5	—	—	1,25	—	Himalaja (Nepal, Sikkim, große Teile von Assam)
13 *Certhia discolor manipurensis* Hume 15,3–16,8×11,5–13,0 = 0,075–0,080 g (nach Baker 1932, S. 415, u. Schönwetter)	16,0	12,3	0,076	0,061	1,25	6,0%	O-Himalaja (Naga Berge in Assam), S bis auf Chin Berge u. Mt. Victoria in Burma

	A	B	g	d	G	Rg	
— *Salpornis spilonotus salvadori* (Boc.) 16,2—19,5×12,0—13,5 (nach PRIEST 1949, CHAPIN 1954, S. 115 aus BENSON 1947, JAMES 1970, S. 145; PRAED & GRANT 1973, S. 581)	17,9	13,3	—	—	1,57	—	Kenia bis S-Rhodesien u. Angola
6 *Salpornis sp. spilonotus* (Frankl.) 16,0—17,3×12,9—13,5 (nach BAKER 1932, S. 417, CAT. BRIT. MUS., NEHRKORN)	16,9	13,0	—	—	1,45	—	Ebenen von Indien
Climacteridae							
9 *Climacteris erythrops erythrops* Gould u. *olinda* Math. 20,6—25,4×16,0—18,3 (nach CAMPBELL u. NORTH)	22,4	16,6	—	-	3,38	—	*erythrops:* Neusüdwales—S-Victoria *olinda:* südlichstes Victoria bis Melbourne
7 *Climacteris affinis* Blyth 18,3—22,2×15,1—17,0 (nach CAMPBELL, NORTH, SERVENTY MS)	19,7	16,2	—	—	2,86	—	Inneres von S-Queensland, Neusüdwales, Victoria, S- u. W-Australien (bei CAMPBELL: *superciliosa* North)
29 *Climacteris picumnus picumnus* Temm. 19,1—24,4×16,8—19,3 = 0,22—0,29 g (3 nach T. STJERNBERG, briefl.)	22,8	18,0	0,26	0,105	4,05	6,4%	S-Queensland bis Victoria, Süd-Australien (= *scandens*) (bei Kreuger: 1/3 Wilmington, Süd-Australien)
2 *Climacteris picumnus melanota* Gould	(siehe Text)						N-Queensland (Kap York Halbinsel)
9 *Climacteris rufa* Gould 21,4—24,5×17,8—18,5 (GOULD, CAMPBELL, NEHRKORN, 5 nach SERVENTY MS)	22,8	18,1	—	—	4,18	—	SW-Australien u. westl. Teile von Süd-Australien
9 *Climacteris m. melanura* Gould 22,0—24,4×17,0—20,1 (CAMPBELL, NORTH, NEHRKORN)	23,2	18,6	—	—	4,35	—	NW-Australien bis W-Queensland
— *Climacteris m. wellsi* Og.-Grant	(siehe Text)						Mittl. West-Australien
11 *Climacteris leucophaea leucophaea* (Lath.) 21,0—22,6×15,7—17,3 (nach CAMPBELL, NORTH u. NEHRKORN)	21,6	16,6	—	—	3,25	—	S-Queensland, Neusüdwales, Victoria, Süd-Australien [bei NEHRKORN irrig: *picumnus* (Temm.)]
— *Climacteris leucophaea minor* Ramsay	(siehe Text)						N-Queensland (Cairns Distrikt)

Familie Dicaeidae, Mistelfresser

Die Klassifikation dieser Familie ist hier die von SALOMONSEN in dem oft erwähnten Check-list-Band 12 (PETERS, 1967, S. 166—208).

Drei Haupttypen der Eier:

1) Einfarbig weiß, normaloval bis länglich, (k = 1,29, 1,37—1,48), glanzlos: Die meisten *Dicaeum*, nach BAKER (1934) in frischem Zustand mit grauem Hauch, der bald verschwindet, und von dem in den Sammlungen nichts zu sehen ist, oder rundlich breitoval und leicht glänzend: *Pardalotus* (k = 1,24—1,34). Beide Gattungen besitzen eine glatte Schale, unauffällige Poren und scheinen weiß durch.

2) Glanzlos weiß mit bräunlichen, selten grauen oder bräunlichen und grauen Punkten und Fleckchen, sonst wie unter 1: *Dicaeum aureolimbatum*, *australe haematostictum* (auch mit grünlichem Hauch), *trigonostigma* (auch blaß grünlichweiß) und *celebicum* (k = 1,33—1,42). Rauhschalig und mit dunkelbraunem und grauem Fleckenkranz: *Paramythia* (k = 1,38).

3) Bunte Eier, im wesentlichen auf rosaweißem Grund dicht braunrot oder purpurbraun zart oder gröber gefleckt: *Melanocharis*, *Prionochilus* (außer *percussus ignicapilla*?) (k = 1,31), *Dicaeum agile* (früher *Piprisoma*), *melanoxanthum* und (?) *vincens*. Glanz teils fehlend, teils mittelstark. Innenfarbe hell rosagelb, Gestalt länglichoval (k = 1,33—1,42). Korn und Poren wie zuvor.

Für die meisten Arten ist dem obigen nichts hinzuzufügen.

[Die Reihenfolge der drei Typen müßte man umkehren, wenn man die Evolution innerhalb dieser Familie als Richtschnur nimmt und mit SALOMONSEN (Amer. Mus. Nov. New York 1990, S. 3, 1960, siehe id., ibid. 1990, 1991, 2016, 2057, 2067 u. 2068, 1960—1961) betrachtet. Die bunten Eier (Typ 3) gehören den der Urform ähnlichsten Gattungen *Melanocharis* und *Prionochilus* an sowie primitiven *Dicaeum*-Arten (außer *chrysorrheum*), die nur bräunlich und (oder) grau gezeichneten Eier (Typ 2) zu weiteren „primitiven" *Dicaeum*-Arten sowie zu *D. celebicum* (dessen Artengruppe im übrigen rein weiße Eier legt), und zu der (richtig?) als weit entwickelt geltenden Gattung *Paramythia*, endlich die weißen, also gut dem Höhlenbrüten angepaßten Eier (Typ 1) zu den fortgeschrittenen *Dicaeum*-Arten (außer *celebicum*) und zu *Pardalotus*. Dies mit allem Vorbehalt, da oologisch große Lücken bestehen. Hrsg.]

Das Relative Eigewicht beträgt nach den Weibchengewichten bei RIPLEY (Bull. Peabody Mus. Nat. Hist. 19, S. 73, 1964), GILLIARD & LECROY (Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. 81, S. 135, 1966), MCCLURE (Nat. Hist. Bull. Siam Soc. 21, Tab. 13, 1973), ALI & RIPLEY (Handbook... 10, 1974) und Beizetteln im Zoologischen Museum Hamburg:

♀ (in 3 Fällen ♂♀) in g	Namen	RG	♀ (in 3 Fällen ♂♀) in g	Namen	RG
52,0	*Paramythia montium*	13,7%	6,5	*Dicaeum c. concolor*	13,1%
10,4	*Dicaeum australe haematostictum*	12,5%	6,3	*Dicaeum e. erythrorhynchum*	12,7%
			5,8	*Dicaeum i. ignipectus*	13,8%
8,0	*Dicaeum a. agile*	13,1%	5,7	*Dicaeum c. cruentatum*	14,0%
7,5	*Dicaeum eximium layardorum*	13,9%	?5,0	*Dicaeum concolor olivaceum*	?16,0%

HEINROTH (1922) gab allgemein und zu niedrig 10% RG für *Dicaeum* an.

Melanocharis striativentris. Die größten Eier der Familie und ganz eigenartig in der Färbung, dabei von gewöhnlicher Eigestalt (k = 1,40). Dichter am stumpfen Ende,

aber auch sonst überall unregelmäßig verteilte Flatschen liegen auf leicht rosagrau getöntem weißen Grund. Es sind stark verwischte, nicht sehr dunkle, purpurbraune und purpurgraue, zerrissene und auch wolkige Großflecke verschiedenen Ausmaßes, die zum Teil in einem losen Kranz zusammenfließen oder sich überlagern und dazwischen größere Teile der Grundfläche frei lassen. Schalenglanz ist nicht vorhanden. — Ein ähnlicher violettgrauer Ton im Gesamteindruck kann auch bei den Eiern der Drepanididae gesehen werden, die man früher mit den Dicaeidae in dieser oologisch recht gemischten Familie vereinigt hatte.

Prionochilus percussus ignicapilla (= *Anaimos*). Nach Baker (The nidification ... 3, 1934, S. 249) ist das einzige ihm bekannte Ei einfarbig weiß. — k = 1,31.

Prionochilus percussus percussus (= *Anaimos*). Nehrkorn beschreibt sein einziges Exemplar als glänzend, rötlichweiß mit violetten, mattbraunen und leberbraunen Flecken, die auf der ganzen Fläche verteilt sind, aber am stumpfen Ende gedrängter stehen. Ich maß es jedoch nicht 13×10 mm wie er, sondern 14,8×11,2 mm und sah im wesentlichen nur gröbere rötliche Flecke auf weißem Grund, ähnlich wie bei manchen *Dicaeum agile*. Nach Hellebrekers & Hoogerwerf (1967, S. 139) länglich oval (k = 1,42), matt, mit schwachem Unterschied in der Form beider Pole, weiß mit einer Kuppe oder einem Ring von kleinen purpurbraunen Flecken am stumpfen Ende. — k = 1,42.

Prionochilus xanthopygius (= *Anaimos*). Ursprünglich ebenfalls nur bei Nehrkorn vertreten. Seine vier Stücke erinnern durch ihre zerrissenen, rötlichen und grauen bis purpurnen Flecke auf rötlichweißem Grund an *Thryothorus* von Nordamerika. — k = 1,35.

Dicaeum agile agile (= *Piprisoma squalidum*) und *agile zeylonicum*. Hübsche, bunte Eier. Die lebhafte und dichte Zeichnung bedeckt oft selbst das spitze Ende; bei anderen läßt sie es frei und tritt dann in Kranzform auf. Meist aber ist das Ei ziemlich gleichmäßig und zart gefrickelt mit Verdichtung am stumpfen Ende, die Grundfarbe weiß bis rötlich getönt. Die Flecke sind rosa, leuchtend rot, rotbraun, kastanienbraun, manchmal gibt es drei dieser Töne zugleich. Bunter erscheint das Ei, wenn, wie nicht immer, lilagraue und purpurbraune Unterflecke hinzutreten. Teils sind solche unauffällig, teils mehr dominierend, dies besonders am breiteren Ende. Bei einigen Eiern stehen sehr kleine Fleckchen zwar dicht, aber von einander getrennt, bei andern sind sie etwas längs gewischt und zusammenfließend, selbst zu verhältnismäßig großen Blattern, während einzelne Stücke nur eine blasse rosa Marmorierung zeigen, die vom Grund wenig sehen läßt. Der Schalenglanz ist teils stark, teils ganz fehlend, die durchscheinende Farbe weiß oder blaß rosagelb. Unter der Lupe zeigt sich das Korn äußerst feingrießig, wobei man nur wenige Poren entdecken wird. Dieses Ei ist mit keinem anderen indischen zu verwechseln, wenngleich es etwas an *Abroscopus* anklingt. Manche erinnern an die nur weniger lebhaft, mehr rot und zarter gezeichneten amerikanischen *Troglodytes*-Eier. — k = 1,39. (Taf. 1, Fig. 18.)

Dicaeum agile modestum (= *Piprisoma*). Von den Eiern der Nominatform nicht verschieden. — k = 1,33.

Dicaeum melanoxanthum. Weiß, überall fein und grob rotbraun gezeichnet, besonders nahe dem stumpfen Ende, aber ohne geschlossenen Kranz. Unterfleckung blaßlilagrau. — k = 1,30. (Taf. 1, Fig. 19.)

Dicaeum vincens. Nach Henry [A guide to the birds of Ceylon. London (Oxford Univ. Press) 1955, S. 116] trüb weiß mit reicher, purpurroter unregelmäßig geformter Fleckung, die zur Zonenbildung um das stumpfe Ende neigt. Ali & Ripley (1974, S. 9) fügen lavendel Unterflecke hinzu. — k = 1,33.

Dicaeum aureolimbatum aureolimbatum. Nach COOMANS DE RUITER (Ardea 39, 1951) weiß mit violettroten Flecken (wohl dieselben Eier, die nach HELLEBREKERS, brieflich 1975, einen grauen Anflug und dichte, purpurbraune Fleckung zeigen). — k = 1,43.

Dicaeum australe haematostictum. Abweichend durch einen grünlichen Hauch in der weißen Grundfarbe und ziemlich reichliche, wolkige lilagraue Unterflecke mit blaß-olivbraunen Spritzern darüber. — k = 1,33.

Dicaeum trigonostigma. Bei der westlichen Form *rubropygium* erwähnt BAKER (1934) nichts von einer Zeichnung der weißen Eier. Sie sind ungefleckt wie bei *cr. cruentatum* und bei den anderen, hier nicht näher beschriebenen Arten. — k = 1,38. — Auch die Nominatform *trigonostigma* legt nach HELLEBREKERS (MS 1975) ungefleckte, trübweiße Eier. — k = 1,42.

Dagegen sind weiter östlich gesammelte Eier dreier Rassen gefleckt, wenngleich wohl nicht immer: *D. t. flaviclunis.* Nehrkorns Exemplare zeigen fast gleichmäßig verteilte, feine schwarzbraune Pünktchen und erinnern dadurch an zartest purpurschwarz und grau punktierte Eier von *Leptopoecile.* Sie messen 13,8 × 10,7 = 0,040 g und 15,7 × 11,4 = 0,050 g. — k = 1,29 und 1,38. Daneben gibt es auf Java auch ungefleckte Eier, und zwar in geringerer Zahl, manchmal beide Formen im selben Gelege (HELLEBREKERS & HOOGERWERF 1967, S. 140f.). Die Flecke sind sehr klein, ungleichmäßig, nicht scharf abgesetzt und ungleich verteilt, gelblichbraun bis dunkel sepia. Wolkige Unterflecke kommen vor. — k = 1,39. — *D. t. dayakanum.* Das Stück im Britischen Museum ist glanzlos spitzoval, blaßgrünlichweiß, ziemlich dicht besonders am stumpfen Ende besetzt mit umberbraunen und purpurgrauen Punkten und Spritzern, 15,7 × 10,7 mm. SHARPE beschrieb ein wie das vorige von Labuan (Borneo) stammendes Ei als bläulichweiß mit kleinen braunen Sprenkeln und wenigen größeren, dunkelbraunen Flecken, lose verstreut, dichter nach dem einen Pol hin, 16,4 × 11,3 mm. Aber das Dreiergelege der Kreuger-Sammlung ist rein weiß. — k = 1,39. — *D. t. xanthopygium.* Wie bei Meisen (Paridae) am stumpfen Ende rotbraun gefleckt in Kranzform. A. B. MEYER fand neben diesem einzig bekannten Dresdener Ei in dem geschlossenen Nest ein zweites, größeres (18 × 14 mm, k = 1,29) mit rötlichgrauen und einigen gröberen braunen Flecken am stumpfen Ende, wahrscheinlich ein Kuckucksei (*Chalcites?*). — k = 1,42. (Taf. 1, Fig. 20.)

Dicaeum eximium layardorum. Die Zweiergelege heben sich ab durch ihre langgestreckte Gestalt (k = 1,55). Pater O. MEYERS größte Maße (Beitr. Fortpfl. biol. Vögel 9, S. 135, 1933) 19 × 13 mm, sind von Schönwetter nicht bestätigt worden.

Dicaeum celebicum celebicum. Das nur aus der Nehrkorn-Sammlung bekannte Ei zeigt auf der einen Längshälfte einige blaßgraue kleine Kritzel, die aber vielleicht nur zufällig sind. — k = 1,35.

Paramythia montium alpinum. Das rauhschalige, glanzlose, ovale Ei ist weiß mit sehr kleinen dunkelbraunen Flecken und Punkten, die wie graue Unterflecke einen Kranz am stumpfen Ende bilden, an anderen Stellen aber spärlich stehen. (RAND, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. 79, S. 513, 1942). — k = 1,38.

Pardalotus. Alle Eier dieser Gattung haben leicht [*substriatus* nach SERVENTY & WHITTELL (1967, S. 373) sogar stark] glänzende, ungefleckt weiße Eier rundlicher Gestalt mit kurzer Verjüngung an einem Ende. — k = 1,24—1,34. Daher ist die Abbildung im CAT. BRIT. MUS. (Band V, Tafel I, Fig. 3), angeblich *ornatus*, falsch, da sie ein langgestrecktes, am einen Ende kranzförmig rot geflecktes Stück darstellt, im Gegensatz zur richtigen Beschreibung daselbst.

	A	B	g	d	G	Rg	
2 *Melanocharis striativentris striativentris* Salvad. (Cat. Brit. Mus.)	20,3	14,5	—	—	2,20	—	SO-Neuguinea (Südhänge) u. zentrales Hochland (Wahgi)
1 *Prionochilus percussus ignicapilla* (Eyton) (nach Baker)	13,1	10,0	—	—	0,67	—	Malayische Halbinsel bis Sumatra u. Borneo (= *Anaimos*)
6 *Prionochilus percussus percussus* (Temm.) 14,8—16,4 × 11,2—11,6 = 0,06 g (Sammlung Nehrkorn, Hellebrekers & Hoogerwerf 1967)	15,9	11,2	0,060	0,057	1,02	5,9%	Java (= *Anaimos*)
4 *Prionochilus xanthopygius* Salvad. 14,6—16,7 × 11,3—12,3 = 0,05—0,07 g	15,9	11,8	0,063	0,056	1,14	5,5%	Borneo u. Groß Natuna (= *Anaimos*) (Nehrkorn: Kina Balu)
85 *Dicaeum agile agile* (Tick.) u. *zeylonicum* (Whistler) 14,8—17,1 × 10,5—12,1 = 0,055—0,075 g [nach Hume (Nests and eggs of Indian birds 2, London, 1890), Cat. Brit. Mus., Mus. Berlin, Schönwetter, Baker 1934, S. 248, 3 n. T. Stjernberg, briefl. 1974]	15,8	11,4	0,063	0,060	1,05	6,0%	*agile*: Pakistan u. Indien O bis Bengalen *zeylonicum*: Ceylon [= *Piprisoma squalidum* (Burton)] (Kreuger: Baroda, Indien)
13 *Dicaeum agile modestum* (Hume) 15,0—16,1 × 10,8—12,0 = 0,060—0,070 g (n. Baker 1934, S. 248, u. Schönwetter)	15,3	11,5	0,065	0,062	1,05	6,2%	Assam, Burma bis Thailand (außer Tenasserim) u. S-Annam (= *Piprisoma*)
22 *Dicaeum chrysorrheum chrysochlore* Blyth 14,5—16,0 × 10,5—11,4 = 0,050—0,065 g (n. Nehrkorn, Cat. Brit. Mus., Sammlung Behrens, Baker 1934, S. 241)	15,3	11,0	0,060	0,060	0,95	6,3%	Sikkim, Assam, O-Bengalen bis Halbinsel Thailand (10° N), Indochina u. SO-Yünnan (bei Baker: *intensum* Baker)
2 *Dicaeum melanoxanthum* (Blyth) 15,1 × 11,4 = 0,055 g; 14,9 × 11,6 = ? 0,064 g (n. T. Stjernberg, briefl.)	15,0	11,5	? 0,058	? 0,056	1,02	? 5,7%	Himalaja von Nepal bis N-Yünnan u. SO-Sikang, S-Schan Staaten (Kreuger: Chin-Berge, Burma)
1 *Dicaeum vincens* (Sclater) (n. Ali & Ripley 1974, S. 9)	15,4	11,2			0,99	—	Ceylon
3 *Dicaeum aureolimbatum aureolimbatum* (Wallace) 15,1—16,4 × 11,0—11,1 (n. Coomans de Ruiter 1951, Hellebrekers MS 1975)	15,3	11,1	0,052	0,052	0,98	5,3%	Celebes, Muna, Buton (früher zu *Prionochilus* gestellt) (Coomans: 1/3 S-Celebes)

	A	B	g	d	G	Rg	
1 *Dicaeum australe haematostictum* Sharpe (CAT. BRIT. MUS.)	16,5	12,4	—	—	1,30	—	Philippinen (Panay, Guimaras, Negros) (Ei von Negros)
10 *Dicaeum trigonostigma rubropygium* St. Baker 14,3×10,8 bis 17,6×11,9 (nach BAKER 1934, S. 240)	15,5	11,2	—	—	1,00	—	Assam, S-Burma, SW-Siam, Teile der Malayischen Halbinsel
2 *Dicaeum trigonostigma trigonostigma* (Scop.) (n. HELLEBREKERS, briefl. 1975)	14,6	10,3	0,040	0,045	0,79	5,1%	Malayische Halbinsel (außer N), Sumatra u. Nachbarinseln (1/2 Singkep, O v. Sumatra)
22 *Dicaeum trigonostigma flaviclunis* Hart. 13,8–16,1×10,7–11,4 = 0,040–0,058 g (nach NEHRKORN, HOOGERWERF u. HELLEBREKERS & HOOGERWERF 1967, S. 140f.)	15,4	11,0	0,053	0,052	0,95	5,6%	Java
5 *Dicaeum trigonostigma dayakanum* Chasen & Kloss 15,7–16,4×10,7–13,0 = 0,040–0,054 g (n. CAT. BRIT. MUS., SHARPE, 3 n. T. STJERNBERG, briefl.)	15,9	11,4	0,049	0,047	1,02	5,2%	Borneo
10 *Dicaeum trigonostigma cinereigulare* Tweedd. 14,0–15,7×10,7–11,4 = 0,045–0,055 g (NEHRKORN, Brit. Mus., HELLEBREKERS & HOOGERWERF 1967)	14,8	10,8	0,050	0,052	0,88	5,7%	Philippinen (Mindanao, Samar, Leyte, Bohol) (Eier von Mindanao u. Samar)
1 *Dicaeum trigonostigma xanthopygium* Tweedd. (Museum Dresden)	17,0	12,0	—	—	1,25	—	Philippinen (Mindoro, Luzon, Polillo, Marinduque) (Ei von Luzon)
36 *Dicaeum erythrorhynchos erythrorhynchos* (Lath.) 13,1–15,5×10,1–11,1 = 0,038–0,050 g	14,5	10,4	0,0'4	0,048	0,80	5,5%	Indien bis W-Burma
4 *Dicaeum erythrorhynchos ceylonense* Babault 14,4–15,4×10,3–11,0 (n. BAKER 1934, S. 246 u. HENRY 1955, S. 114)	14,6	10,5	—	—	0,83	—	Ceylon
25 *Dicaeum concolor concolor* Jerd. 13,9–16,4×10,1–11,2 = 0,050–0,062 g	14,7	10,6	0,053	0,057	0,85	6,2%	Westküste Indiens (bei BAKER auch *subflavum* Baker)
45 *Dicaeum concolor olivaceum* Walden 13,0–15,9×9,9–11,7 = 0,040–0,057 g	14,6	10,3	0,047	0,052	0,80	5,9%	Nepal, Assam, Burma, Thailand bis S-China

	A	B	g	d	G	Rg	
2 *Dicaeum concolor borneanum* Lönnberg (n. Gibson-Hill, Bull. Raffles Mus. 21, S. 114, 1950)	13,8	11,0	—	—	0,85	—	Malaysia (bis Perak nach N), Sumatra, Borneo, Groß Natuna (Eier vom Kina Balu)
2 *Dicaeum erythrothorax schistaceiceps* Gray 14,2×10,5 = 0,055 g und 15,2×10,6 = 0,055 g (Nehrkorn)	14,7	10,6	0,055	0,060	0,86	6,4%	Molukken (Eier von Batjan)
3 *Dicaeum pectorale violaceum* Mayr 13,3–15,2×10,9–11,1 (n. Hartert, Nov. Zool. 1, 1896)	14,2	11,0	—	—	0,88	—	D'Entrecasteaux Archipel O von Neuguinea (bei Hartert: *rubrocoronatum* Sharpe) (Meek: Insel Fergusson)
12 *Dicaeum eximium layardorum* Salvad. 15,5–18,0×9,5–12,0 = 0,055–0,080 g	16,9	10,9	0,067 (siehe Text)	0,060	1,03	6,5%	Neu Britannien
10 *Dicaeum sanguinolentum sanguinolentum* Temm. & Langier 11,5–15,5×7,8–10,8 = 0,030–0,045 g (Nehrkorn, Mus. Berlin, Hellebrekers & Hoogerwerf 1967)	14,2	10,0	0,039	0,051	0,73	6,3%	Java (bei Hellebrekers & Hoogerwerf auch *ablutum* Rob. & Kloss)
26 *Dicaeum h. hirundinaceum* (Shaw & Nodder) 16,3–17,8×10,7–12,7 = 0,073–0,095 g	17,0	11,5	0,080	0,070	1,16	6,9%	Australien
1 *Dicaeum hirundinaceum ignicolle* Gray (nach A. B. Meyer, Zschr. ges. Ornith. 1884)	13,5	11,0	—	—	0,85	—	Aru Inseln
1 *Dicaeum celebicum celebicum* Müll. (Sammlung Nehrkorn)	13,2	9,8	0,040	0,052	0,65	6,2%	Celebes (Minahassa)
22 *Dicaeum ignipectus ignipectus* (Blyth) 13,0–16,0×10,0–11,0 = 0,040–0,055 g (nach Baker 1934, S. 242; Schönwetter)	14,5	10,3	0,048	0,053	0,80	6,0%	O-Himalaja von Kangra nach O, Assam, Tenasserim bis Siam, S-Annam u. S-China nordwärts bis Jangtse Tal
62 *Dicaeum cruentatum cruentatum* (L.) 13,1–15,3×9,4–11,1 = 0,035–0,050 g	14,0	10,2	0,044	0,052	0,78	5,6%	O-Nepal u. O-Bengalen bis Fukien, Hainan, Indochina, Siam, Malaysia [bei Baker auch *ignitum* (Begbie) für Burma-Eier u. *siamense* Kloss f. Siam-Eier]
4 *Dicaeum cruentatum nigrimentum* Salvad. 13,5–14,7×9,9–10,2 = 0,045–0,050 g	14,0	10,0	0,048	0,060	0,72	6,7%	Borneo

	A	B	g	d	G	Rg	
50 *Dicaeum troch. trochileum* (Sparrm.) 13,5—16,7×10,2—11,5 = 0,041—0,060 g n. Hellebrekers & Hoogerwerf 1967)	15,8	10,8	0,048	0,055	0,94	5,9%	Java [= *flammeum* (Sparrm.)]
2 *Paramythia montium alpinum* Salom. (nach Rand 1942)	29,5	21,2	—	—	7,10	—	Zentral-Neuguinea (Oranje-Gebirge, etwa 3000 bis 4000 m Höhe) (Eier vom Mt. Wilhelmina)
22 *Pardalotus quadragintus quadragintus* Gould 15,0—17,5×12,7—13,5 = 0,060—0,075 g	16,2	13,0	0,070	0,052	1,40	5,0%	Tasmanien
25 *Pardalotus punctatos* (Shaw & Nodder) 15,5—19,0×12,7—14,4 = 0,07—0,10 g	16,4	13,0	0,073	0,057	1,43	5,1%	O- u. S-Australien, nordw. bis Cairns, Tasmanien
21 *Pardalotus xanthopygus* McCoy 14,7—17,2×12,3—13,7 = 0,055—0,078 g (3 n. Serventy MS 1974)	16,1	13,1	0,071	0,056	1,41	5,0%	Südhälfte Australiens, W von SW-Neusüdwales (aride Gebiete) (Serventy: 1/3 Lake Grace)
18 *Pardalotus rubricatus rubricatus* Gould u. *parryi* Math. 16,0—20,3×13,7—15,2 = 0,08—0,11 g	19,0	14,2	0,103	0,064	1,96	5,3%	*rubricatus:* aride Gebiete im Innern Australiens *parryi:* semiaride Gebiete von NW-Australien bis SW-Queensland (siehe folgende Rasse)
13 *Pardalotus rubricatus parryi* Math. 16,6—18,9×13,4—14,2 = 0,079—0,080 g (11 nach Serventy MS 1974; 2 n. T. Stjernberg, briefl. 1974)	17,7	13,9	0,080	0,055	1,75	4,5%!	(siehe vorige Rasse) (Serventy: 4/2 u. 1/3 vom Kimberley-Gebiet; Kreuger: 1/2 NW-Australien)
23 *Pardalotus striatus* (Gmel.) 16,0—19,6×13,5—15,2 = 0,09—0,12 g	18,8	14,3	0,110	0,068	1,98	5,6%	Tasmanien, Victoria, O-Neusüdwales, SO-Queensland (= *affinis* Gould)
30 *Pardalotus ornatus* Temm. & Laugier 17,5—20,0×13,0—15,0 = 0,09—0,12 g (4 n. T. Stjernberg, briefl.)	18,3	14,2	0,100	0,064	1,90	5,3%	O-Australien (= *assimilis* Ramsay) (Kreuger: 1/4 von Queensland)
10 *Pardalotus substriatus* Math. 17,2—18,7×13,5—14,5 = ?0,091—?0,107 g (6 Eier n. Serventy MS, 4 n. T. Stjernberg, briefl.)	18,0	14,1	?0,098	?0,064	1,85	?5,2%	S- u. O-Australien, N bis Rockhampton (Kreuger: 1/4 Victoria; Serventy: 2/3 Lake Grace)

	A	B	g	d	G	Rg	
38 *Pardalotus m. melanocephalus* Gould (u. *bowensis* Salom. u. *barroni* Math.?) 16,1—18,2×13,0—14,8 = 0,085—0,105 g	17,3	13,7	0,095	0,067	1,68	5,6%	*melanocephalus:* O-Neusüdwales u. SO-Queensland *bowensis:* mittl. O-Queensland (Mackay bis Cardwell) *barroni:* Cairns bis Normanton, N-Queensland
19 *Pardalotus melanocephalus uropygialis* Gould 15,1—17,8×12,7—13,9 = 0,065—0,085 g (11 n. SERVENTY MS 1974)	16,4	13,2	0,075	0,056	1,46	5,0%	NW-Queensland—NW-Australien (Serventy: 3/3 u. 1/2 N-Kimberley)

Familie Nectariniidae, Nektarvögel

Die Nektarvögel, die nur in der Alten Welt leben, gliedern sich nach RAND (in PETERS 12, 1967, S. 208—289) in nur 5 Gattungen. Die im NEHRKORN-Katalog (1912) enthaltene Gattung *Anthothreptes* heißt heute *Anthreptes*, und *Drepanorhynchus*, *Leptocoma*, *Hermotimia*, *Chalcomitra*, *Elaeocerthia* sowie vor allem die artenreiche Gattung *Cinnyris* sind jetzt unter *Nectarinia* zu suchen. *Hypogramma* (mit einer Art) war oologisch 1912 noch unbekannt.

In erwünscht großem Umfang auch die immer gut gefärbten Eier dieser Familie in den Museen eingehender zu studieren, blieb mir infolge der Kriegsumstände versagt. Mehr als sonst war ich daher auf das Schrifttum angewiesen, in dem aber je Art meist nur wenige Eier beschrieben sind, abgesehen von BAKERS reichem indischen Material. Dabei geht die verwirrende Variation hinsichtlich Färbung und Zeichnung vielfach auch innerhalb derselben Art soweit, daß eine breite Darstellung kaum zu vermeiden war, was natürlich der Klarheit des Bildes und der Übersicht schadet. Die sehr nötige Verbesserung auch in dieser Hinsicht muß einer späteren Überarbeitung vorbehalten bleiben, wenn einmal bekannt sein wird, welche Charaktere dominant und welche nur zufällige Varietäten sind, was für eine vergleichende Oologie der Nectariniiden erforderlich, zur Zeit aber wegen der geringen Anzahl der vorliegenden Eier noch nicht möglich erscheint. Bis dahin läßt sich im allgemeinen nur Folgendes sagen.

Man hat wegen ihrer Farbenpracht die Vögel dieser Familie als die ,,Kolibris der alten Welt“ bezeichnet. Bei ihren Eiern findet man aber im Gegensatz zu den immer einfarbig weißen der wirklichen Trochilidae, welche durchweg offene Nester bauen, hier ausschließlich bunte Eier, zum Teil sehr dunkle, immer in geschlossenen Nestern von Kugel- oder Beutelform, was wie ein Widerspruch erscheint.

Als Eigestalt herrscht die gewöhnliche, mäßig verjüngte Form vor. Daneben ist die breitovale ohne scharfe Spitze häufiger als die langgestreckte.

Der Schalenglanz fehlt bei den meisten Arten ganz oder erreicht nur geringe Grade. Mäßig erscheint er bei *Nectarinia veroxii*, *sericea christianae*, *jugularis frenata*, *violacea* und *superba*, am stärksten bei *Anthreptes singalensis phoenicotis*, *Nectarinia sperata* und *calcostetha* sowie *Arachnothera magna*. Diese letzte Art weist als fast einzige trotz Glanz und Glätte ein relativ grobes Korn auf mit deutlichen Poren, während bei allen übrigen davon beinahe nichts zu erkennen ist.

Als durchscheinende Farbe zeigt sich fast immer nur weiß, zuweilen ganz zart grau oder bläulich getönt, selbst bei den dunkelsten braunen Eiern von *Nectarinia veroxii*, *reichenbachii*, *sericea christianae* und *Arachnothera magna* bloß hellbräunlich gehaucht.

Grundfarben sind rahmweiß, seltener reinweiß, zum Teil grau, braun oder rötlich getönt, daneben auch rosa, braun und bleigrau. Ausgesprochen grüne und blaue Farben fehlen, kommen nur als Hauch im weißen Grund vor, deutlicher eigentlich bloß bei *Anthreptes collaris* und *Nectarinia habessinica* (s. Typen 11 und 12) gefunden, im übrigen mehr gelegentlich bei einigen der in den folgenden Typengruppen 2 und 3 genannten Arten.

Als Fleckenfarben finden sich viele Schattierungen von blaßgrau und hellbraun oder dunkler so bis fast schwarz, dazu noch rotbraune, purpurrote, kastanienbraune und fuchsige Töne, aber graue und braune überwiegen bedeutend.

Alle Zeichnungscharaktere sind vertreten, bei mancher Art sogar mehrere gleichzeitig. Also Punkte, Frickel, kleine und große Flecke und Blattern, auch Brandflecke, Schnörkel, Kritzel, Adern, Haarzüge, Wurmflecke, Längsstreifen, teils je allein, teils in Mischung. Verdichtung am dickeren Ende ist die Regel, gleichmäßige Fleckenverteilung sehr selten, Kranzbildung recht häufig.

Wie weit die Variation im Gesamteindruck der Nectariniideneier geht, erhellt aus den Anklängen an Eier anderer Familien. So finden sich Ähnlichkeiten bei den Sylvien, (*Acrocephalus*, *Hippolais*, *Sylvia*, *Phylloscopus*, *Cisticola*, *Regulus*), Meisen (*Parus*), Bachstelzen (*Motacilla alba* und *flava*), Piepern und Lerchen (*Anthus* und *Alauda*), Ammern (*Emberiza*), Finken (*Chloris*, jetzt *Carduelis*) und Webervögeln (*Passer*), wie aus der speziellen Beschreibung im Einzelnen ersichtlich.

Zum Überblick möge folgender Versuch einer Gruppierung der Nectariniideneier dienen, wobei der Begriff der oologischen Ähnlichkeit unter den als Beispiele angegebenen Arten zum Teil freilich etwas weit gefaßt wurde. Wegen der Variation treten einige Arten dabei mehrfach auf, also verschiedenen Typen entsprechend.

Typ 1) Fleckenlos weiß (vergleiche Typ 3): *Anthreptes platurus*, *Nectarinia ursulae* (auch sehr schwach blau getönt), *chloropygia*(?), *Aethopyga gouldiae isolata*, *Arachnothera longirostra prillwitzi* (Ausnahme).

Typ 2) Weiß bis grauweiß mit lockeren schwarzen Punkten, zum Teil ausgezogen in Tropfen oder kurze Komma neben blaß lilagrauen, zuweilen längsgewischten Unterflecken, im wesentlichen am stumpfen Ende und selbst da nicht dicht. So bei *Anthreptes anchietae* (bläulichweiß), *malacensis* (s. auch Typ 9), *orientalis*, *aurantium* (bläulichweiß), *collaris* (auch bläulich- oder grünlichweiß), *Nectarinia olivacea sclateri* (bläulichweiß), *amethystina*, *sericea* (z. B. manchen *s. caeruleogula*), *lotenia*, *talatala*, *fusca*, *preussi* und *superba* (auch bläulichweiß) sowie *Acthopyga nipalensis*.

Typ 3) Ebenso helle Eier, aber anstatt schwarzer Punkte hier sehr zarte braune und graubraune Frickel, mäßig dicht über die ganze Oberfläche verteilt, so daß zwischen ihnen noch reichlich Grundfarbe sichtbar bleibt. So bei *Anthreptes reichenowi*, *singalensis*, *platurus*, *Nectarinia newtonii* (Flecke violett), *alinae*, *senegalensis saturatior*, *minima*, *asiatica*, *souimanga*, *mediocris*, *osea*, *mariquensis*, *bifasciata*, *erythrocerca*, *johnstoni*, *Aethopyga gouldiae*, *eximia*, *siparaja*, *mystacalis* und *ignicauda*. Spitze meist heller.

Typ 4a) Grund weiß oder leicht getönt, gröbere Flecke und Blattern hell- bis dunkelgrau, teilweise in Kranz am oberen Ende. So bei *Nectarinia olivacea guineensis*, *thomensis*, *senegalensis*, *sericea caeruleogula*, *humbloti*, *venusta*, *talatala*, *fusca*, *chalybea*, *chloropygia*, *minulla*, *regia*, *violacea*, *bocagii*, *purpureiventris*, *shelleyi*, *coccinigastra*, *kilimensis arturi* und *N. reichenowi*.

Typ 4b) Ebenso, aber mit braunen bis schwarzbraunen Flecken, die an den Rändern zum Teil heller ausgelaufen sind, bei *Anthreptes collaris jubaensis*, *Nectarinia cyanolaema*, *fuliginosa*, *sericea caeruleogula*, *jugularis ornata* und *j. frenata*, *preussi*, *violacea* und *cuprea*.

Typ 5) An die verschiedenen Färbungs- und Zeichnungstypen der *Passer*-Eier erinnern die Eier folgender Arten mit grauer und brauner Fleckung auf trübweißem Grund und oft mit Längsstreifung: *Anthreptes singalensis*, *Nectarinia cyanolaema*, *rubescens*, *senegalensis*, *sericea auriceps*, *lotenia*, *comorensis*, *tacazze*, *pulchella* und *famosa*.

Typ 6) Nahezu einfarbige Eier infolge dichtester, feinster Frickelung in verschiedenen Farben, oft mit dunklerer Zone oder Fleckenkranz am oberen Ende. Grundfarbe wenig sichtbar. Der Gesamteindruck kann sein:

hellgrau bis rauchgrau bei *Nectarinia oritis*, *amethystina*, *sericea*, *mariquensis osiris*, *bifasciata microrhyncha*, *pulchella lucidipectus* (Ausnahme), *famosa* und *reichenowi*;
schiefergrau bis graubraun bei *Nectarinia bifasciata strophium* und *N. lotenia*;
violettgrau bei *Nectarinia amethystina kalckreuthi*;
rosagrau bei *Anthreptes singalensis rubinigentis*, *Nectarinia verticalis* und *senegalensis*;

gelb- oder lehmbraun bei *Nectarinia sericea sangirensis, Aethopyga eximia* und *siparaja vigorsii*;

milchkaffeebraun bei *Nectarinia sperata brasiliana.*

Bis hierher meist helle Eier.

Dunkel olivbraun bei *Nectarinia calcostetha, cuprea* (manchmal) und *Arachnothera affinis*; dunkel schokoladenbraun bei *Nectarinia reichenbachii* und *Arachnothera magna*;

dunkelbraun und schwarzgrau bei *Nectarinia veroxii, sericea* und *Arachnothera magna*;

schwärzlich bei *Nectarinia bifasciata.*

Typ 7) Rahmfarbener bis blaßbräunlicher Grund mit leicht geschlängelten Stricheln in Längsrichtung und schmalen dunkelbraunen, brandfleckigen Wischern bei *Nectarinia olivacea* und *senegalensis saturatior.*

Typ 8) Mit verschiedenen Färbungen, aber charakterisiert durch Eigenart der Zeichnung, die in Kritzeln, Schnörkeln, Adern und Linienzügen besteht, wie man solche auf den Eiern der verschiedenen *Emberiza*-Arten findet. So bei *Anthreptes gabonicus, malacensis, orientalis, aurantium, longuemarei, platurus, Hypogramma hypogrammicum, Nectarinia amethystina, jugularis, cuprea, pulchella melanogastra* und *Arachnothera robusta.*

Typ 9) Mit verschiedenen Zeichnungen, aber charakterisiert durch rötliche Farbtöne, wie rosa, fleischfarben, rötlichbraun. So bei *Nectarinia batesi, verticalis cyanocephala, senegalensis, jugularis clementiae, preussi, pulchella, Aethopyga pulcherrima, shelleyi, siparaja magnifica* und *Ae. ignicauda.* — Weiß oder rötlichweiß mit braunem oder ziegelrotem bis fuchsigem Kranz: *Arachnothera longirostra* und *everetti* (purpurbraun oder braun).

Typ 10) Weiß mit rotbraunen Punkten am stumpfen Ende bei *Anthreptes platurus metallicus* und *Aethopyga gouldiae* sowie *ignicauda.* Solche Eier erinnern an *Parus.*

Typ 11) Grünlichweißer Grund bei *Anthreptes collaris, Nectarinia dussumieri* und *nectarinioides*, meist verdeckt oder selten auftretend bei *Anthreptes gabonicus, longuemarei* und *orientalis.*

Typ 12) Blaßblauer Grund mit gleichmäßig, aber nur locker verteilten rotbraunen und grauen Punktfleckchen, so an *Cisticola* erinnernd (siehe auch Typen 1, 2 und 3): *Nectarinia senegalensis, habessinica* und *johannae.*

Beim Vergleich dieser Zeichnungs- und Färbungsgruppen mit systematischen Einheiten innerhalb der Nectariniidae ergaben sich keine Parallelen. Zum Beispiel sind die unter Typ 8 genannten Arten über alle 3 kürzlich von Wolters (Bonner Zool. Beitr. 28. S. 82—101, 1977) vorgeschlagenen Unterfamilien Nectariniinae, Arachnotherinae und Hypogrammatinae verteilt. Die durch besondere Zungenbildung von den beiden Hauptgruppen *Anthreptes/Nectarinia* und *Aethopyga/Arachnothera* unterschiedenen Arten *Anthreptes singalensis* und *Hypogramma hypogrammicum* weichen oologisch anscheinend nicht wesentlich von *Anthreptes malacensis* ab, der bei Peters unmittelbar vor *A. singalensis* steht und nur durch einige afrikanische *Anthreptes*-Arten von *Hypogramma* getrennt wird. Allerdings ist beim meist verdeckten oder selten auftretenden grünlichweißen Grund der Eier von Typ 11 ausschließlich die sonst mit *Anthreptes* vereinigte Gattung *Lamprothreptes*, eine der 24 von Wolters anerkannten Gattungen dieser Familie, vertreten.

Die stärkste Abänderung im Aussehen innerhalb derselben Art oder Rasse zeigt sich nach den vorliegenden Angaben bei *Nectarinia olivacea, amethystina, senegalensis, sericea auriceps, calcostetha, jugularis, cupra, pulchella* und *Aethopyga siparaja seheriae.*

Nicht ganz ausgeschlossen erscheint, daß sich der eine oder andere stark abweichende Typ als ein Kuckucksei entpuppen könnte. Verschiedene Nectariniiden sind ja als

Kuckuckswirte bekannt geworden, so *Nectarinia sericea caeruleogula* und *jugularis flavigaster* für *Cacomantis variolosus macrocercus, Arachnothera magna* für *Cuculus sparverioides, Aethopyga siparaja seheriae* für *Chalcites m. maculatus* und *xanthorhynchus*, welch letzterer auch bei *Arachnothera longirostra* schmarotzt, bei all diesen mit ziemlich guter Anpassung hinsichtlich der Färbung.

Aus den von Heinroth (1922), Mayr (Mitt. Zool. Mus. Berlin 17, 1931), Meise (1937), Hoesch & Niethammer (1940), Ripley (Bull. Peabody Mus. Nat. Hist. 19, S. 67, 1964), Gilliard & Lecroy (Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. 132, S. 22, 1966), Skead (1967), McClure (Nat. Hist. Bull. Siam Soc. 25, Tab. 13, 1973), Ali & Ripley (1974), Dean (Bull. Brit. Orn. Club 94, S. 170—172, 1974), Skead (Ostrich 45, S. 189—192, 1974), Urban (Bull. Brit. Orn. Club 95, S. 97, 1975) Friedmann (Contr. to Science, Los Angeles, 287, S. 19, 1978), Benson u. a. (Oiseau 47, S. 168, 1977) und auf Beizetteln des Zoologischen Museums Hamburg festgehaltenen Weibchengewichten errechnen sich folgende Relative Eigewichte (RG):

♀-Gewicht g	Name	RG	♀-Gewicht g	Name	RG
25	*Arachnothera m. magna*	11,4%	8,0	*N. jugularis flavigaster*	15,2%
15,3	*Nectarinia c. cyanolaema*	10,0%	7,6	*N. o. olivacea*	20,8%
14,0	*N. senegalensis saturatior*	11,7%	7,5	*N. talatala*	15,0%
14,0	*N. s. superba*	12,9%	7,5	*Aethopyga siparaja vigorsii*	18,0%
13,8	*N. t. tacazze*	13,6%	7,3	*Ae. s. magnifica*	18,2%
13,0	*Arachnothera l. longirostra*	12,2%	6,8	*Nectarinia s. souimanga*	14,1%
12,0	*Nectarinia k. kilimensis*	15,5%	6,5	*Nectarinia erythrocerca*	16,0%
11,3	*N. a. afra*	14,2%	6,0	*N. fusca*	13,0%
11,1	*N. m. mariquensis*	10,8%	6,0	*N. bifasciata microrhyncha*	15,3%
10,0	*N. sericea christianae*	14,0%	5,6	*Aethopyga siparaja seheriae*	17,0%
9,8	*N. olivacea cephaelis*	13.8%	5,0	*Aethopyga n. nipalensis*	17,8%
9,3	*N. jugularis frenata*	12,6%	5,0	*Nectarinia seimundi minor*	18,2%
9,3	*Anthreptes collaris somereni*	9,8%	4,5	*Nectarinia minima*	16,3%
8,8	*N. violacea*	14,7%	4,1	*Aethopyga shelleyi bella*	15,0%
8,3	*N. c. cuprea*	12,2%			

RG schwankt also entsprechend der Kleinheit der Nektarvögel zwischen 9,8 und 20,8%, was etwa den Werten bei kleinen Muscicapidae sensu latu entspricht. Ob *Anthreptes collaris* wirklich relativ so kleine Eier (9,8% des weiblichen Körpergewichts!) legt, muß geprüft werden; bisher liegen m. W. nur 3 Weibchen- und 2 Eigewichte vor.

Anthreptes gabonicus. Kuschel (Journ. f. Orn. 43, S. 347, 1895) beschreibt ein Ei des Berliner Museums als überraschend ähnlich *Emberiza schoeniclus*, nur eben kleiner. Es ist auf grauviolettem Grund mit schwarzen runden Brandflecken und Haarzügen gezeichnet. Die dort angegebenen Maße 18,8×15,3 = 0,07 g sind offenbar durch Druckfehler entstellt, sie würden das unmögliche relative Schalengewicht Rg = 3% ergeben. Auch sind sie zu groß für den Vogel und gegenüber den Maßen bei Nehrkorn (14×11 mm). Dessen Stücke sind aber ähnlich gefärbt, grauschwarz mit ziemlich gleichmäßig verteilten tiefschwarzen Flecken, Stricheln und Haarlinien. Die Beschreibung von Büttikofer (Notes Leyden Mus. 10, S. 211, 1889) paßt gut zu der von Kuschel; ebenso verdeckte (gelb- oder grünlichgraue) Grundfärbung sowie graue und braune Wölkung und Linienzeichnung fand Serle, dessen Maße allein in der Liste stehen. — k = 1,40.

Anthreptes reichenowi reichenowi. Nach PRIEST (Eggs of birds breeding in southern Africa. Glasgow (Maclehose), 1948, S. 122, Taf. 19, Abb. 585) und SKEAD (The sunbirds of southern Africa ... Cape Town (Balkeme) 1967, S. 89) weiß, trüb rotbraun gefleckt und gesprenkelt, mit lila Schalenflecken, oft mit Fleckenband um das stumpfe Ende. — k = 1,40.

Anthreptes anchietae. Schwarze Flecke und Kritzel liegen über grauen Unterflecken auf bläulichweißem Grund (CHAPIN, The birds of the Belgian Congo 4. Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. New York, 75B, S. 203, 1954, nach F. M. BENSON, Ostrich 17, S. 297—319, 1946). — k = 1,55.

Anthreptes simplex. BAKER (1934, S. 230) beschreibt nur zwei wahrscheinlich abnorm große Eier wie blasse, schwarzgezeichnete von *malacensis*, also nur leicht lila getönter weißer Grund mit wenigen dunkel purpurbraunen Linien und Hieroglyphen. Gestreckt oval (k = 1,50).

Anthreptes malacensis malacensis. Grundfarbe weiß mit purpur- oder rosagrauem Hauch, der zuweilen intensiver auftritt. Darauf meist ein Kranz dunkler, aber sehr zarter, oft zerfaserter Haarlinien (Emberizidenfäden) am stumpfen Ende, überdies feine graue und purpurschwarze Punkte, Spritzer, Flecke, Hieroglyphen da und dort neben hellen grauvioletten und lilagrauen Wolken und Wischern als Unterflecken. Zeichnungscharakter nahezu wie bei *Emberiza cia.* Andere sind ohne den vorwiegenden Purpurhauch in Grund und Fleckung, dann im ganzen mehr grau mit sehr kleinen schwarzen Ober- und verloschenen grauen Unterflecken oder auch nur solchen, an *Hippolais rama* anklingend. Die zerschlissenen dünnen Linien und feinen Kritzel im Kranz verlaufen in verschiedenen Richtungen, überkreuzen sich auch hin und wieder. Zum Teil sehr schöne Eier, obwohl die blasse Zeichnung wenig auffällt und den weitaus größten Teil der Oberfläche frei läßt. Auf Java ist die Zeichnung meist nicht im Kranz, sondern gleichmäßig verteilt. — k = 1,39.

Anthreptes malacensis celebensis. Eier wie bei *m. malacensis* (NEHRKORN 1910, S. 277, Taf. III, Fig. 21). — k = 1,36.

Anthreptes singalensis rubinigentis. Nach BAKER ähnlich kleinen Eiern von *Passer domesticus*, demnach anders als die HERBERTschen Stücke von *internotus*. Grund glanzlos weiß, meist aber fast völlig verdeckt durch dunkelgraue Frickel, die sich nach oben hin zu einem Kranz verdichten, mit schwarzen Flecken dazwischen. Andere Stücke zeigen gelockerte schwarzgraue oder mehr braune Zeichnung. Die Pegu-Stücke im Britischen Museum (OATES, Cat. Brit. Mus. 5, 1912, S. 31) (16,5—17,8 × 11,2—12,4 mm) sind im Grund glanzlos trübweiß bis blaß rahmfarben, aber so dicht mit feinsten Frickeln überall gleichmäßig gewölkt, daß die Eier einfarbig hell rosagrau erscheinen, z. T. mit einem schmalen Kranz ebenso dichter, aber dunklerer Fleckchen nahe dem oberen Pol und z. T. (HUME, Nests and eggs ... 2, 1890, S. 269) mit purpurbraunen Zügen. Nach BAKER (1934, S. 198) ähneln Eier dieser Rasse denen von *Passer cinnamomeus*, z. T. denen von *Anthreptes malacensis*. Gestalt variant. — k = 1,40.

Anthreptes singalensis internotus. Von HERBERT aus Siam gebrachte Eier sind im Grund mehr purpurn getönt. Ihre Zeichnung variiert von feinsten Frickeln auf der ganzen Oberfläche bis zu kühnen purpurschwarzen Blattern neben unregelmäßig gestalteten violettgrauen Tüpfeln und Wischern als Unterflecken. Dazwischen Übergänge, z. B. grau gewölkt und mit nur kleinen purpurschwarzen Sprenkeln und Blattern, alle den Eitypen von *Anthreptes malacensis* gleichend. Spitzoval (k = 1,42). Dünnschalig.

Anthreptes singalensis sumatranus. Bräunlichgrau mit schwach ausgeprägten purpurbraunen Flecken oder fast einfarbig bräunlich purpurn (Museum Leiden, HELLEBREKERS MS 1975). — k = 1,40.

Anthreptes singalensis phoenicotis. Graurosa. Fast ganz bedeckt von z. T. groben zerflossenen Flecken, Punkten, Wolken, auch Längswischern, heliotrop, grau, bräunlich-violett. Obenauf noch sepiafarbene bis schwarze Spritzer und Kritzel. Hierher gehören wahrscheinlich die bei *Nectarinia calcostheta* (unten S. 61) erwähnten, von Houwing stammenden, allerdings sehr kleinen Eier. — Außer durch geringere Größe von Eiern der vorigen Art durch weniger Ober- und dunklere Unterfleckung zu unterscheiden (Hellebrekers & Hoogerwerf 1967, S. 142). — k = 1,42.

Anthreptes longuemarei angolensis. Nach A. Vincent (Ibis 1949, S. 343) grünlichweiß, graurahmfarben oder hell graugelbbräunlich mit schwarzen oder schwärzlichbraunen, spiraligen oder netzartigen Haarlinien und Pinselstrichen, in deren Gewirr sich dünnere aschgraue befinden, und die auf einem Ei zu einem pechschwarzen Kranz um das stumpfe Ende zusammengerückt sind. C. W. Benson (Ibis 84, S. 327, 1942) fand blaßgraue Eier mit ähnlicher Sepia-Zeichnung. — k = 1,52.

Anthreptes longuemarei nyassae. Skead (1967, S. 92) erwähnt außer den Merkmalen der vorigen Rasse milchigbraunen Grund und schiefergraue Zeichnung sowie ein unterdrücktes Maß 17,0×13,0 mm, Priest (1948) auch Längsstriche. — k = 1,50.

Anthreptes orientalis orientalis. Bei v. Erlanger (1907) reinweißer Grund oder kaum merklich grau getönt, hauptsächlich am oberen Ende einzelne große, aschfarbene oder blaßolivbraune Längskleckse, hellgraue Flatschen und verstreute, kleine dunkle Pünktchen mit gelblichen Rändern, nebst wenigen dunklen Schnörkeln. Nehrkorn's Exemplar zeigt auf hellgrauem Grund schwarzbraune und grauviolette Flecke, Schnörkel und Haarlinien. Praed & Grant (1955, S. 813) führen grünlichgrauen Grund an. — k = 1,46.

Anthreptes aurantium. Trüb hellblau mit langen purpurschwarzen Kritzeln besonders in einem Ring um das stumpfe Ende, auf der übrigen Oberfläche etwas wolkig gezeichnet (Chapin 1954, S. 198f.). — k = 1,48.

Anthreptes rectirostris rectirostris legt violett angeflogene aschgraue Eier mit verschieden geformten dunkleren Flecken (Praed & Grant 1955, S. 810).

Anthreptes collaris subcollaris. Nach Serle (Ool. Rec. 18, S. 17, 1938) spitzoval, leicht glänzend, blaßblau mit schwarzen Spritzern und scharf ausgebildeten sehr feinen, unregelmäßigen Linien und Schnörkeln, dazu lilagraue Unterflecke, alles als Kranz im wesentlichen auf die obere Eihälfte beschränkt. — k = 1,39.

Anthreptes collaris somereni. Eine deutliche Zone um das stumpfe Ende formen nach Prigogine (Rev. Zool. Bot. Afric. Tervuren 64, S. 260, 1961) braunviolette Flecke auf hellgrünem Grund. — k = 1,34.

Anthreptes collaris garguensis, jubaensis und *elachior* (früher zu *c. hypodilus*). Blaß bläulichweiße, überall blaß braun und grau gefleckte Eier wurden von Jackson & Sclater (The birds of Kenya Colony and the Uganda Protectorate 3, London, Gurney & Jackson, 1938, S. 1364, zitiert hier mit Jackson 1938) erwähnt (*garguensis*). Das Exemplar v. Erlangers (*jubaensis*) ist grünlichweiß mit graulichen Längsfleckchen, dazwischen verstreut feine olivbraune Punkte mit ausgeflossenen gelblichen Rändern. Das obere Polgebiet fast einfarbig aschgrau. Solche Eier mit hellen lehmgrauen Fleckchen und einzelnen fast schwarzen Punkten erinnern an *Sporophila* (Journ. f. Orn. 55, S. 58, 1907). Skinners von Walker gesammelte „*hypodilus*“-Eier sind ganz wie die von *asiatica*. Die Katalogmaße bei Nehrkorn für Ostafrikaner [*Anthothreptes hypodila* (Jard.)] sind mit 18—18,5×13—13,5 mm zu groß, so daß sie in der Liste fehlen. Die Beschreibung dieser Ostafrikaner erwähnt graue bis schwarze Flecke und Haarlinien auf weißem, grauweißem bis mattbläulichem Grund. Serle fand weiße, rotbäunlich getönte Eier mit verschieden braunen Ober- und graupurpurnen Unterflecken (Flatschen, Wolken, Linien und Sprenkel), vor allem am stumpfen Pol. — k = 1,36. (Taf. 2, Fig. 1.)

Anthreptes collaris zambesianus. Die zusammenfassende Beschreibung für diese Art bei Praed & Grant [African handbook of birds. Ser. 2, Birds of the southern third of Africa 2. Londons (Longmans). 1963, S. 515] lautet wie die für „*zambesiana*" (1955, S. 810): grünlichweiß, gelbbräunlichweiß (1963 zusätzlich rötlichweiß) mit verschieden braunen und lilagrauen Flatschen, Flecken und Kritzeln. — k = 1,36.

Anthreptes collaris patersonae, beverleyae, zuluensis und *collaris*. Die manchmal etwas rauh wirkende, glanzlose, trübe Schale ist weiß bis rahmfarben, rötlichweiß, grünlichweiß, ja oliv und gepunktet, gefleckt, geflatscht, gewölkt, gestrichelt oder gewellt, dichter am stumpfen Pol, manchmal mehr in einem Ring, mit grauen, braunen, schokoladenfarbenen, violetten oder purpurnen Tönen, wobei dunklere Fleckung manchmal hellere überdeckt (Skead 1967, S. 98; A. Vincent, Ibis 1949, S. 342). Wir fügen von älteren Beschreibungen hinzu: Gill [A first guide to South African birds, Cape Town (Maskew Miller), 1936, S. 37] sagt kurz: fleischfarben bis grünlichweiß, dicht gezeichnet mit Grau und Rötlichbraun. Nach dem Cat. Brit. Mus.: Grundfarbe bläulichweiß oder blaß gelbbraun, dieser Ton teils grau, teils rosa gehaucht. Darauf ein Kranz dunkel umber- bis purpurbrauner oder mehr grauer Flecke und feiner Linien am stumpfen Ende, sonst nur noch da und dort ein Punkt oder Strichel. Die beiden Abbildungen zeigen den Grund trübweiß und den einen Fleckenkranz aus sehr locker stehenden schwarzen Punkten und Kommas gebildet, den anderen aus groben, sich in verschiedener Richtung überdeckenden, rosagrauen und dunkel purpurnen Blattern, die aber nicht rundlich, sondern mehr eckig gewischt sind. — k = 1,44. Ebenso die von Swynnerton (Ibis 1908, S. 45) beschriebenen Eier: Weiß, am oberen Ende kranzförmig fein blaßgrau gesprenkelt, einzelne solche Spritzer auch sonst da und dort. Dazwischen etwas größere Flecke und kleine Strichel oder Wischer in fast schwarzem Sepia-Ton. Viele davon erscheinen an den Rändern heller ausgeflossen. Nach Priest (1929) grau mit grauer und olivbrauner Marmorierung. Das für *c. collaris* von Grahamstown bei Skead angegebene Maß 13,5×10,0 mm wurde nicht in die Liste genommen. — k = 1,33.

Anthreptes platurus platurus (= *Hedydipna*). Nach Serle ungefleckt weiß. Die Schale ist sehr brüchig, was im Vergleich zu der nach Hall & Moreau [An atlas of speciation of African Passerine birds, London (Trustees Brit. Mus.), 1970, S. 239] zur selben Superspecies gehörigen Art *A. collaris*, die weiter im Süden Afrikas wohnt, sehr interessant ist. — k = 1,41.

Anthreptes platurus metallicus (= *Hedydipna*). Reinweiß mit nur wenigen kleinen braunroten und violetten Punkten am dicken Ende. Zuweilen auch einzelne bräunliche Kritzel und Emberizidenfäden. An schwach und zart gefleckte Eier vom *Parus* oder *Phylloscopus* erinnernd. Manchmal nach Archer & Godman (1961, S. 1439) auch ganz ungefleckt weiß. Diese Autoren zitieren ein Maß von ~~Heuglin (20,5×11,0, s. Kuschel~~, Journ. f. Orn. 43, S. 346, 1895), das nicht berücksichtigt wurde. — k = 1,47. (Taf. 2, Fig. 2, siehe Legende.)

Hypogramma hypogrammicum nuchale. Nach Baker sind zwei ungewöhnlich große Eier blaß lilagrau mit wenigen Blattern, aber vielen geschlängelten Linienzügen purpurschwarzer Farbe in nicht scharf ausgeprägtem Ring am oberen Ende, dazu graue oder lila getönte Unterflecke. — k = 1,38.

Nectarinia seimundi traylori. Nach Bates (Ibis 1927, S. 48) rahmfarben, fast ganz bedeckt mit braunen Frickeln. Die Abbildung zeigt ein Ei von hell bis dunkler olivbraunem Gesamteindruck, überall dicht und gleichmäßig gewischt und gewölkt; es erinnert an manche Eier von *Passer montanus* und *Anthus pratensis*, wenn man sich diese mehr braun als schwarzgrau denkt. — k = 1,28.

Nectarinia batesi. Nach Ogilvie-Grant (bei Bates, Ibis 1911, S. 607) blaßrot (pink) mit dunkler graurötlichen Flecken verschiedener Art, darüber verstreut eine Anzahl

tiefbrauner Punkte und unregelmäßiger Spritzer, die zum Teil an den Enden blasser gelbbraun ausgelaufen erscheinen. Die Abbildung zeigt auf mitteldunkel sienabraunem Grund spärlich verteilte, kleine kurzbreite graue Wischer und einige schwarzgraue Punkte. Ähnlich PRIGOGINE (Ann. Mus. R. Afr. Centr. Zool. 185, S. 235, 1971). — k = 1,36.

Nectarinia olivacea guineensis. (Taf. 2, Fig. 3, siehe Legende.)

Nectarinia olivacea cephaelis. GRANT beschreibt bei BATES (Ibis 1911, S. 607f.) drei Typen, alle am „spitzen" Ende nur wenig verjüngt und glanzlos: 1) Blaßgrünlichsteinfarben, gelbbraun bespritzt und mit einzelnen rundlichen dunkelbraunen Brandflecken. 2) Grauweiß, blaß lilagrau gewölkt und mit einigen verstreuten, dunkelbraunen kleinen Flecken und kurzen Spritzern. 3) Grünlichweiß, gegen das obere Ende hin mit gelblichbraunen und trübgrauen feinen und dichten Fleckchen gewölkt, die Unterflecke mehr am oberen Ende in Kranzform. Nach der zugehörigen Bunttafel erinnert der erste Typ an olivgrünliche Eier von *Fringilla coelebs* mit wenigen dunklen Punkten und einigen groben braunen Brandflecken. Der zweite ähnelt im Gesamtcharakter dem Ei von *N. talatala* im Britischen Museum und auch dem fein punktierten Typ von *Anthreptes collaris* dort, ist aber noch zarter gezeichnet als diese beiden Arten. Der dritte Typ ist wie der erste, wenn man sich die groben Brandflecke wegdenkt, statt denen auf blaßolivgrünem Grund winzige dunkelgraue Pünktchen und zarteste Kritzelchen locker über die ganze Oberfläche verteilt sind, am spärlichsten in den Polgebieten. Zeichnungscharakter etwa wie bei *Panurus*, der aber weiße Grundfarbe besitzt. Nach PRIGOGINE (Rev. Zool. Bot. Afric. 85, S. 217f., 1972) Grund mattweiß bis grau oder grünlichgrau, seltener bräunlichweiß, beige, hellorangebraun, dunkelbraun (nach Befunden an 12 Zweiergelegen und einem Einzelei aus S-Kivu), Flecke auf Grau dunkelbraun, seltener dunkelgrau, einmal grau oliv, auf grünlichweißem Grund dunkelgrün. Zu den bräunlichen Grundtönen gehören braune Flecke, auch rotbraune, und das ganze Ei kann dann sehr dunkel wirken. Form und Größe der Flecke verschieden, gewöhnlich sind sie groß und unregelmäßig in der Form: aber auch fein und dicht gefleckte Eier kommen vor. Flecke meist nahe dem oder am stumpfen Pol konzentriert, wo sogar Zonenbildung erfolgen kann. Also sehr variable Eier. — k = 1,36.

Nectarinia olivacea changamwensis. MOREAU beschreibt drei Typen: 1) Kaffeebraun mit feinen dunklen und wenigen größeren Flecken am stumpfen Ende. 2) Ähnlich Kiebitzeiern (*Vanellus*). 3) Dicht bräunlichpurpurn grobgefleckt, fast einfarbig erscheinend. — k = 1,44.

Nectarinia olivacea alfredi. Nach BELCHER (1930, S. 300) überall schwer gewölkt mit mehrerlei braunen Flecken. Meine Stücke sind wie das nachstehend zuletzt beschriebene *saturatior*-Ei. — k = 1,45.

Nectarinia olivacea olivacea. Nach PRIEST (1948, S. 122) weiß, fein braun, graulich oliv und grau bekritzelt bei darunter liegendem sehr hell grauen Wischern. — k = 1,56.

Nectarinia olivacea sclateri. Nach SWYNNERTON (Ibis 1908, S. 42) nur wenig variant, blauweiß bis blaßblau oder grauweiß, am stumpfen Ende kleine tiefsepiabraune bis fast schwarze und graue Flecke. Solche wie sie LAYARD (Hrsg. SHARPE, Birds of South Africa, 1884, S. 310) und SHELLEY (Birds of Afrika 1, 1896, S. 5) beschrieben, fand er (bei *sclateri*) nicht. Zwei Abbildungen bei SWYNNERTON (Ibis 1908, Taf. 8). Die eine zeigt um den oberen Pol auf bläulichweißem Grund kleine schwarzgraue, zum Teil aneinander hängende Punkte und Kritzelchen, sonst nur noch vereinzelt solche, ähnlich den blassen *Carpodacus*-Eiern aus Nordamerika. Die andere hat über das ganze Ei blaßolivbraune bis sepiafarbene, stark verwischte Fleckchen und zarte Frickel in Schwarzgrau unregelmäßig verteilt, auf graugrünlichweißem Grund. — k = 1,34.

Nectarinia ursulae. Die Eier sind nach SERLE (Ibis 96, S. 76, 1954) rein weiß oder

schwächstens braun getönt. Die Verwandtschaft mit *N. venusta*, von HALL & MOREAU (1970) vermutet, ist demnach durch Eier nicht zu belegen. — k = 1,34.

Nectarinia veroxii fischeri. GROTE (Journ. f. Orn. 61, S. 188, 1913) fand zwei schokoladenfarbige Eier, gibt aber keine Maße an. Nach PRIEST (1929) schmutzigweiß, schwer hell- und dunkelbraun, auch in purpurnen Tönen, gewischt und gefleckt; ebenfalls ohne Maße.

Nectarinia veroxii veroxii. Nach IVY (Ibis 1901, S. 20) tief kaffeebraun ohne Zeichnung; ähnlich nach PRIEST (1948, S. 121). Nach GILL (1936) weißlicher Grund, fast völlig verdeckt durch schokoladenbraune oder hellere Flecke und Blattern. NEHRKORN sagt: „Schwarzbraun bis kastanienbraun mit sehr feinen, etwas dunkleren Fleckchen, die am stumpfen Pole einen deutlichen Kranz bilden." Meine Stücke haben auf mitteldunklem, gelbbraunem Grund überall ziemlich dichte braune flatschige Flecke, die nach oben hin dunkler werden und noch enger aneinander rücken. — Manchmal Purpur-Hauch. Nach CHUBB (1914) einfarbig schokoladenbraun, in verschiedener Helligkeit, aber überall dunkler gefleckt. Auch rahmfarben mit kleinen purpurgrauen Punkten und Fleckchen, die zum Zusammenfließen neigen. Ein von SKEAD (1967, S. 113) erwähntes Ei (19,9×12,0 mm) ist zu groß für unsere Liste. — k = 1,45.

Nectarinia reichenbachii (= *Anabathmis*). Nach BATES (Ibis 1927, S. 52) glanzlos, fast einfarbig hell schokoladenbraun, nach dem oberen Ende hin allmählich verdunkelt, oder gleichen Charakters, dabei aber graubraun. Auf meinen Stücken auch lose verstreute, beinahe unsichtbare kurze Längsstrichelchen, kaum merklich dunkler als die Grundfarbe. — k = 1.39. Hierher gehören NEHRKORNS ebenso gefärbte Eier von angeblich „*Anthreptes longuemarei*" (seine Nr. 5814). Ganz anders aber sah ich die Stücke in Tring, aus Gabun, nämlich blaßbläulichgrau mit vielen zarten, schwarzen Emberizidenfäden und Wirrlinien, ohne jede andere Zeichnung. Welche der beiden Beschreibungen falsch ist, bleibt eine offene Frage.

Nectarinia newtonii. Nach PRAED & GRANT (1973, S. 567) graulichweiß mit einigen violetten Flecken. — k = 1,36.

Nectarinia thomensis. Die weißgrundigen Eier sind stark graubraun gefleckt (PRAED & GRANT 1973, S. 565). — k = 1,43.

Nectarinia oritis oritis. Die braune Fleckung verdeckt die Grundfärbung und wird an einem Ei-Ende von etwas dunklerer Sprenkelung überzogen (PRAED & GRANT 1973, S. 561). Das Ei ist langgestreckt (k ~ 1,50).

Nectarinia alinae alinae. Nach PRIGOGINE (Ann. Mus. R. Afric. Zool. 185, S. 235, 1971) trägt das einzige Ei des Geleges auf rötlichbraunem oder grauem Grund dunklere Flecke und Flatschen. Außerdem gibt es nach PRIGOGINE (1972, S. 216) weißgraue Eier, die sehr fein grau gefleckt sind. — k = 1,34.

Nectarinia alinae tanganjicae. Nach PRIGOGINE (1972, S. 216) wie vorige, aber größer. — k = 1,45.

Nectarinia verticalis bohndorffi. Nur leicht verjüngt am einen Ende, glanzlos. Blaßrosa, spärlich über den größten Teil der Oberfläche verstreute oder in unscharfem, lockerem Kranz gedrängte Punkte, Spritzer und kleine Wischer tief schokoladenbrauner Farbe, neben einigen verloschenen, lilagrauen Unterflecken. An *Hippolais olivetorum* erinnernd (OG.-GRANT bei BATES 1911). — k = 1,36.

Nectarinia verticalis viridisplendens. Rötlichweiß bis hell gelbbräunlich und rötlichbraun mit dunkler brauner Fleckung und Marmorierung, die fast die Grundfärbung verdecken kann (JACKSON 1938, S. 1355). — k = 1,38.

Nectarinia cyanolaema octaviae. Glanzlos, reguläroval (k = 1,38). Dichte längsgewischte Flecke in verschiedenen Tönen von Dunkelbraun und Purpurgrau bedecken

fast die ganze rahmfarbene Oberfläche. So nach BATES (Ibis 1927, S. 49). An manche über und über eng gestrichelte, braunrote Eier von *Anthus trivialis* anklingend. In BATES' Abbildung (Taf. II, Fig. 14) überkreuzen sich braune und mehr rötliche schmale Längswischer in der Längsrichtung. PRAED & GRANT (1973, S. 562) geben für die Art auch grauliche und bläulichweiße Grundfärbung an und PRIGOGINE (1971, S. 236f.) für diese Rasse hell rosabraune, um den stumpfen Pol bräunlichgrau werdende, ziemlich fein gefleckte Eier sowie graubräunlichen Grund und stark grauolivfarbene Fleckung.

Nectarinia fuliginosa aurea. Nach SERLE ist die Oberfläche der Eier glatt und etwas glänzend. Den bräunlichweißen Grund verdeckt weitgehend die streifige Längszeichnung in verschiedenen braunen und darunter lilagrauen Tönen. Am stumpfen Ende bilden diese Strichel, Flecke und sogar Flatschen eine gut abgesetzte Kappe. — k = 1,47.

Nectarinia rubescens rubescens (= *angolensis*). Nach BATES (Ibis 1927, S. 50) glänzend rahmweiß, dunkelgrau und dunkelbraun dicht längsgestreift. Auf der Abbildung erstrecken sich die sehr schmalen hellgraubraunen Streifen über das ganze Ei von einem Pol zum anderen und lassen zwischen sich Grundfarbstreifen von ebenso geringer Breite sehen. Anklang an fast einfarbige dunkle Eier von *Passer* und *Anthus*, wenigstens im Gesamteindruck. Ein ausgeschnittenes Ei war weiß mit spärlichen Punkten und kleinen trüb purpurbraunen und lilagrauen Flecken. (17,3 × 12,3; 17,0 × 11,5 mm, k = 1,45.) Drei Eier aus O-Zaire und Uganda sind mit 18,9 × 12,1 mm (nach PRIGOGINE 1961, S. 261, u. T. STJERNBERG) langgestreckt (k = 1,56) und erscheinen wegen der Zusammendrängung der graubräunlichen Längsstriche am stumpfen Pol dunkler. — k = 1,52.

Nectarinia amethystina kalckreuthi. Nach NEHRKORN sind einige Eier einfarbig violettgrau, andere haben dunkelgraue gezogene Fleckchen und schwarze Kritzel. KUSCHEL sah auch *veroxii*-ähnliche, aber mehr rot gehauchte Eier. SERLES Eier (Ibis 1943, S. 74) von der Insel Lamu (Kenia) ähneln etwas denen von *N. cuprea*; sie haben dunkelgraue Schalenflecke auf hell bräunlichweißem Grund und an den verschieden braunen Strichen, Flecken und Längsflatschen manchmal hellere Ränder, also Brandfleckenzeichnung, wobei aber der größte Teil des Grundes frei bleibt. JACKSON (1938, S. 1348) beschreibt zwei blaßbraune Eier mit Olivton, die mit dunklerem Braun gemasert sind. — k = 1,42. — Im Museum Berlin gehört ein sehr kleines Ei (14,0 × 10,3 = 0,055 g), terrakottafarben mit dunklerem Ring, wie eine Miniatur von *Cettia cetti*, vielleicht hierher, obwohl durch FISCHER (in KUSCHEL 1895) als *kirkii* legitimiert. Das hohe relative Schalengewicht (7,2%) verrät es als Zwergei einer größeren Art.

Nectarinia amethystina kirkii. Verschieden in Gestalt und Färbung. Nach MARSHALL (Ibis 1900, S. 237): Blaßgrünlichgrau, hell oliv gewölkt und gestrichelt. FISCHER (in KUSCHEL 1895): Einfarbig grau oder am stumpfen Ende dunkel schattiert und mit schwärzlichen Kritzeln bedeckt. NEHRKORN: Graublauer Grund mit einem Kranz von schwarzen und schwarzblauen Schatten und Haarlinien, meist am oberen Pol. BELCHER (Ool. Rec. 24, S. 8, 1950): Birnförmig, auf rahmfarbenem oder hellbraunem Grund liegen dunklere tropfenförmige Flecke mit ausgelaufenen, „für diese Art typischen" Rändern. SWYNNERTON (Ibis 1908): Blaßgraubraun oder grünlichgrau, in Längsrichtung wolkig gestrichelt mit etwas dunkleren olivbraunen Schatten, teils den Grund fast ganz verdeckend, teils nur als verloschene Zone am oberen Ende, an *Acrocephalus schoenobaenus* erinnernd. PRIEST (1929): Rahmfarben bis grau, bedeckt mit dunkler grauen und purpurnen Flecken. Nach CHUBB (A descriptive list of the Millar collection of South African birds' eggs. Ann. Durban Mus. 1, S. 88, 1914) blaßolivbraun, überall kleine Punkte und Wischer, diese graubraun, jene umberbraun. A. VINCENT (Ibis 1949, S. 341f.) fand die verschiedensten Übergänge zwischen wenig und dicht gezeichneten Eiern, die meist rahmfarbenen Grund zeigen. Die braune Fleckung ist vorwiegend länglich und bei den offenen Typen manchmal ausgelaufen. Graue Ringbildung kommt bei den dichter gezeichneten Eiern vor. — k = 1,47.

Nectarinia a. amethystina. — k = 1,48. Nach KUSCHEL (Journ. f. Orn. 43, S. 346, 1895) mäßig glänzend grauweiß mit einzelnen, am stumpfen Ende dichter stehenden violettgrauen Unterflecken und schwarzen, mit Penumbra versehenen Punkten und Schnörkeln. Die Zeichnung bildet am stumpfen Ende einen lockeren Kranz. Nach NEHRKORN graugelb mit violetten und schwärzlichen, verwischten Flecken, keine am unteren Ende. Nach LAYARD (1884) milchiggrau mit unbestimmten dunkleren Flecken und Zügen. JAMES (Ibis 1925, S. 639) sagt: Langoval, tiefbräunlich rahmfarben bis grau, in verschiedenen, zum Teil sehr dunklen grauen Tönen gestreift und gewischt; derselbe 1970 (S. 203) dagegen für diese Rasse und *kirkii*: Schmutzig weiß mit olivbraunen, schokoladenbraunen und dunkelgrauen Strichen, Flatschen und Flecken, die oft am breiten Ende dichter stehen. Die Schale kann nach SKEAD (1967, S. 124) etwas rauh sein. Dort wird als Durchschnittsmaß 20,8×13,1 mm angegeben und als Maximallänge 23,2 mm. Ein Ei mit 17,0×12,0 mm steht nicht in der Liste. Nach GILL (1936) rahmfarbener Grund, schiefergrau und purpurbraun gestreift und geblattert. Der CAT. BRIT. MUS. beschreibt drei verschiedene Typen: 1) Graulichrahmfarben, purpurgrau längs beschmiert und dunkel rußbraun brandfleckig. 2) Grund etwas dunkler als beim vorigen, blaß lavendelgrau gestrichelt und gewischt, dazu noch spärliche dunkelbraune Flecke. 3) Rahmfarben, überall dicht braun und lavendelgrau verwaschen gewölkt. Gestalt zum Teil schmaloval. Ein Typ ist wie bei *N. talatala* im Brit. Museum. Nach CHUBB bräunlich rahmfarben oder blaßgrau, gestrichelt und gewölkt in verschiedenen braunen und grauen Tönen. — k = 1,49.

Nectarinia senegalensis senegalensis. Stark variant wie wohl die ganze Art. Nach JOURDAIN & SHUEL (Ibis 1935, S. 657) zwei ganz verschiedene Varietäten, beide glanzlos und von gestreckter Gestalt: 1) Drabgrau, überall mit vielen isabellfarbenen Längsstricheln, jedoch Neigung zur Zonenbildung. Auf der Abbildung überall gleichmäßig verteilte gelbgraue, etwa 1 mm breite, bis 8 mm lange Schmitze, zwischen denen 2 bis 4 mm breit Grundfarbe sichtbar bleibt. 2) Purpurweinfarben mit dunkleren kleinen Wischern und feinen Fleckchen besonders in einem Kranz am oberen Ende, der im Bild nur ganz blaß grau erscheint. Nach BOUGHTON-LEIGH (Ibis 1932, S. 470) dagegen birnförmig, bläulichgrün mit kleinen, dunkler graugrünen Fleckchen. Die Abbildung zeigt überall dünn gesäte, sehr kleine Spritzer, die nahe dem oberen Pol einen deutlichen dichten Kranz bilden. Nach NEHRKORN (Westafrika) hell- bis dunkelgrau mit sehr verwaschenen helleren und dunkleren Flecken. Einige Eier sind bleigrau und haben mehr markierte, in die Länge gezogene Flecke. Diese Stücke sind aber verdächtig klein (15—15,5×11 mm) gegenüber den Angaben der anderen Autoren (18,1—21,0×11,7 bis 13,0 mm), doch hat SERLE (Ibis 1940, S. 362) mit 15,9×12,6 mm ein ähnlich kleines Ei gemeldet. Alle 3 sind nicht in der Liste, könnten aber der Kleinheit der Nominatform entsprechen. SERLE fand die Schale besonders hart, die Form sehr langgestreckt bis oval. Grund grauweiß und blassest bräunlichgelb. Auch sah er auf einem Ei 1 oder 2 kühne schwärzlichgraue Flatschen. — k = 1,57.

Nectarinia senegalensis acik. Nach BATES (Ibis 1927, S. 50) von gewöhnlicher Eigestalt, rosarahmfarben mit blaßgrauen Flecken und Wischern nebst einigen deutlichen schokoladenbraunen Spritzern. Die Abbildung zeigt nur sehr dünn gesäte, kleine Punkte und zarte, leicht längsgewundene Kritzel fast schwarzer Farbe über längs verwischten, blaß rötlichbraunen Unterflecken, diese nur wenig dunkler als die Grundfarbe, sehr eigenartig. — k = 1,45.

Nectarinia senegalensis lamperti. Zwei Typen im Brit. Museum: 1) Rosaweiß mit über die ganze Schale verteilten violettgrauen und dunkelbraunen Flecken, die zum Teil an den Rändern heller ausgelaufen sind, wenn sie nicht die Form von kurzen unregelmäßigen Linien und Schlängeln haben. 2) Grünlichweiß, matt olivbraun fein und dicht gescheckt oder mit längsgerichteten, wolkigen braunen Wischern. NEHRKORN: Hellgrau

bis grünlichgrau mit grauen, schwarzgrauen und nahezu schwarzen, unregelmäßigen Flecken, Flatschen und Wolken. Auch bläulicher Grund wird angegeben (CHAPIN 1954, S. 227). — k = 1,45. (Taf. 2, Fig. 4.)

Nectarinia senegalensis gutturalis. Nach BELCHER variant, meist auf weißlichem Grund schwer graubraun gestreift. So auch meine Stücke mit reinweißem bis ganz leicht grau oder braun gehauchtem Grund, mitteldicht heller und dunkler grau oder braungrau gestrichelt über das ganze Ei, ohne andere Zeichnung. Es gibt ähnliche feinfleckig graue Sperlingseier (*Passer domesticus*). MARSHALL (Ibis 1900, S. 237) beschreibt sie ebenso, spricht aber von blaßolivem Grund. Nach LYNES (Journ. f. Orn. 82, Sonderh. S. 117, 1934) blaß lehmbraun mit Sepia-Brandflecken, die mehr oder weniger längs gerichtet sind. Eins im Brit. Museum ist überall fein gefleckt und bespritzt mit Grau und Olivbraun. Nach JACKSON (1938, S. 1353) sehr blaß blau mit einigen großen dunkelbraunen Flecken und Wischern sowie einigen kleineren Flecken. KUSCHEL sagt: Auf weißem Grunde mit grauvioletten Unterflecken und schmutzigbraunen, in der Längsrichtung verlaufenden Oberflecken. Beide Fleckenzeichnungen häufen sich am stumpfen Ende und bilden dort einen kleinen Kranz. Nach NEHRKORN (Eier aus Sansibar) hell- bis dunkelgrau mit meist in die Länge gezogenen schwarzgrauen Wolken und markierten Flecken, auch einigen schwarzen Pünktchen. Die Abbildung bei GROTE mit Beschreibung durch NEHRKORN (Journ. f. Orn. 61, S. 188f., 1913) beruht wohl auf Verwechslung. Sie zeigt eine kontrastreiche Färbung des Eies (aus Mikindani), nämlich über und über bedeckt mit grauen Wolken als Unterflecken, darüber mittelgroße hell- und dunkelbraune, zum Teil scharf markierte kurze Flecke, die ziemlich dicht stehen, besonders am oberen Ende, also keine Spur von Ähnlichkeit mit den hier eingangs beschriebenen Stücken; vielmehr erinnern sie an dunkle, lebhaft gefärbte von *Sylvia atricapilla*. Nach PRIEST (1929) grau mit braunen und purpurgrauen Flecken. Nach CHUBB (1914) weiß mit länglichen blaßgrauen Flecken oder mit blaßolivbraunen und grauen. Daß die Zeichnung manchmal weniger schwer ist als bei *acik*, betont auch JAMES (1970, S. 204). Von den 27 Eiern A. VINCENTS (Ibis 1949, S. 341f.) sind einige sogar grünlich getönt. — k = 1,45.

Nectarinia senegalensis saturatior. HOESCH & NIETHAMMER (1940) geben nur größere Maße. 1) Weiß, rötlich überhaucht, vereinzelte schwarzbraune verwischte Punktflecke. Die grauvioletten Wischer bei einem Ei am stumpfen Pol gedrängt. 2) Nicht rötlich überhaucht, sondern Grundfarbe schmutzigweiß. Am stumpfen Pol rauchbraune Kappe und schwarzbraune Schnörkel und Punkte. 3) Weiß, graugrünlich getönt, Wischflecke und verschwommene Punkte wie bei 1). Mein einziges Stück aus derselben Quelle hat auf lehmfarbigem Grund sehr locker stehende, dunkelbraun brandfleckige Punkte neben längs und quer verlaufenden Kritzeln überall, dazu noch graue, wolkige Unterflecke, diese fast nur um den oberen Pol, ähnlich manchen *olivacea*. — k = 1,45.

Nectarinia (senegalensis) hunteri. Die Eier werden wie streifige Eier von *senegalensis* beschrieben: Der blaß olivgraue Grund ist durch braune und graue Striche, Längsflatschen und Schatten weitgehend verdunkelt (SERLE, Ibis 1943, S. 75f.). Im Gegensatz dazu fanden ARCHER & GODMAN (1961, S. 1452) ein weißes Ei, das, besonders am stumpfen Ende, tintengrau gesprenkelt war. — k = 1,64!

Nectarinia zeylonica flaviventris und *zeylonica*. Hauptsächlich langoval (k = 1,39) und glanzlos. Von *asiatica* kaum verschieden, aber mit stärkerer Variation in Färbung und Zeichnung. Teils fast einfarbig hellumberbraun mit einem etwas dunkleren Ring am stumpfen Ende, teils blaß graugrün entweder nur mit blaßgrauen Frickeln und Wischern oder mit grauen und braunen Flecken verschiedener Größe und Form. Weitere Varietäten haben außer einem kühnen dunklen Ring am dicken Ende keine sonstige Zeichnung auf ihrem grünlichweißen oder rosabräunlichen Grund. Zarteste Fleckung in Kranzform herrscht vor (BAKER 1934, S. 227).

Nectarinia minima. Meist stumpfoval, selten stärker zugespitzt (k = 1,37). Nach HUME und CAT. BRIT. MUS. wie Miniaturen von *C. asiatica.* BAKER (1934, S. 225) findet die Eier jedoch viel mehr zur *Aethopyga*-Gruppe neigend. Sie sind vorwiegend weiß mit einem dichten Kranz dunkler rötlicher Spritzer, die sonst nur noch einzeln da und dort neben wenigen hellrötlichgrauen Unterfleckchen auftreten. Ein Gelege zeigte lediglich sehr blasse lilagraue Spritzer und Frickel. Während NEHRKORNsche Stücke außer vielen Nadelstichpunkten auch große, verwischte, violettbraune Flecke auf weißem Grunde tragen, sind die im British Museum grünlichweiß mit graubraunen Frickeln. (Taf. 2, Fig. 5.)

Nectarinia sperata brasiliana. Die noch wenig bekannten Eier werden widerspruchsvoll beschrieben. HUMES Stücke im Brit. Museum (CAT. BRIT. MUS.) messen nur 14,7 × 10,4 und 14,5 × 10,2 mm (G = 0,82 g) und passen besser als die folgenden zur Größe des kleinen Vogels. Sie sind länglichspitz und bräunlich wie Milchkaffee, mit einer etwas dunkleren rauchgrauen Zone nach dem Pol hin nebst einigen unbestimmten Frickeln da und dort. BAKER (1934, S. 219) hält diese Exemplare für falsch, da mehrere durch Houwing auf Java gesammelte Gelege violettgrau sind mit sehr kleinen Spritzern und Linienzügen in Purpurschwarz nebst grauen und violettgrauen Unterfleckchen. Ein Java-Gelege in BAKERS Sammlung, mit 17,3 × 12,6 mm und G = 1,40 g wohl zu groß für den Vogel, ist weiß mit schwarzen und tief purpurnen Punkten und Linienzügen nebst blaßgrauen, wolkigen Unterflecken. Noch anders und größer schildert SHARPE (Proc. Zool. Soc. London 1879, S. 341) die von Low auf Labuan gesammelten Eier dieser Art: Milchweiß mit rotbraunen und purpurgrauen Längsstrichen, die fast auf die ganze Länge sich erstrecken und zuweilen derartig zusammenfließen, daß sie die Grundfarbe ganz verdecken. Diese messen 17,7 × 13,8 mm (G = 1,75 g), was einem sehr breiten Oval entspricht (k = 1,28). So große Maße finden wir kaum bei der größeren *C. lotenia.* Da HOOGERWERF (1949) auch nur kleine, fast einfarbig kaffeebraune Eier mit dunklerem Kranz abbildet (13,4—13,5 × 10,4—11,0 mm), lasse ich die großen Maße weg. Sie würden ergeben D_4 = 17,5 × 13,2 mm. G = 1,60 g. Die größere Reihe von zum Teil dunkelkappigen, in der dunklen Zone durch Unterflecke etwas grau getönten Eier, die HELLEBREKERS & HOOGERWERF (1967, S. 142) beschreiben, geben Schönwetter recht. — k = 1,32.

Nectarinia sericea sangirensis. Nach NEHRKORN grau bis schwarzgrau, mit sehr verwischten Flecken, welche die Eier zum Teil einfarbig erscheinen lassen. Seine Abbildung zeigt einen anderen Typ von fast birnförmiger Gestalt, dessen mitteldunkler gelbbrauner Grund sehr dicht und gleichmäßig so gut wie vollständig durch winzige, verwischte Fleckchen verdeckt ist mit einem sich scharf abhebenden, schmalen Kranz ganz eng zusammenstehender kleiner schwarzgrauer Stipperchen nahe dem oberen Pol. — k = 1,39.

Nectarinia sericea grayi. Nur in Sammlung NEHRKORN: „Grauweißer Grund mit mattgraubraunen Schattenflecken und markierten fast schwarzen Stipperchen und Härchen, welche gleichmäßig verteilt sind". — k = 1,29.

Nectarinia sericea auriceps. HELLEBREKERS beschrieb mir vier Zweiergelege dieser Art des Leidener Museums, von Ternate, wie folgt. — k = 1,35.

1) Weißlich bis hellgrau, dicht dunkelgrau gefleckt, wie manche *Passer montanus.*
2) Hellgrau bis bläulichweiß, sehr spärlich mit kleinen schwarzen Punkten und Haarlinien in Kranzform besetzt.
3) Weißlicher Grund, braun gewölkt wie manche Eier von *Sylvia atricapilla.*
4) Dunkelgrau mit Kranz von schwarzen Punkten und Haarlinien.

NEHRKORNS einziges Stück von Halmahera zeigt auf grauem Grund dunkelgraue, verwischte größere Unterflecke und schwarze, rundliche, kleine Oberflecke.

Nectarinia sericea aspasioides. Etwas zugespitzt oval (k = 1,38), leichter Glanz. Auf hell- bis dunkelgrauem oder bräunlichweißem Grund am dickeren Ende purpurgraue bis schwarzgraue, zum Teil große Blattern und Wolken, über denen unregelmäßige schwarze wurmförmige Flecke und Linienzüge lagern. So die wenigen Exemplare bei NEHRKORN und im Brit. Museum. Stücke im Museum Leiden haben auf weißlichem Grund mehr purpurbraune als graue dichte Zeichnung, erinnern aber doch zum Teil auch an die mehr grauen Eier von *auriceps*.

Nectarinia sericea sericea. Nach BERNSTEIN (Journ. f. Orn. 7, S. 279, 1959) und im Museum Leiden glänzendweiß mit kleinen schwarzen Punkten dünn gesprenkelt, auch einigen Fleckchen, NEHRKORNS Stücke sind aber hellgrau bis blaßbräunlich mit verwischten kaffeebraunen, wolkigen Flecken und einigen schwarzen Punkten. Zeichnung durchweg mehr am oberen Ende. Anders sehen die Eier nach RAND (Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. 79, S. 354, 1942) aus, nämlich rötlichbraun, überall kräftig dunkelpurpurn gezeichnet. — k = 1,39.

Nectarinia sericea christianae. Leicht glänzende, ziemlich dunkle, zuweilen fast einfarbig purpur- bis schokoladenbraune Eier mit dichtem Kranz zusammengeflossener noch dunklerer Flecke, entfernt ähnlich manchen von *Passer montanus*. Die ganze Oberfläche ist mit winzigen, leicht verwischten Fleckchen dicht übersät, nur daß zuweilen das spitze Ende heller bleibt. Auch etwas flatschige Zeichnung kommt vor, so nach HARTERTS Beschreibung bei von Meek gesammelten Stücken. Von der trübweißen Grundfarbe ist meist nur wenig zu sehen. — k = 1,42.

Nectarinia sericea caeruleogula (olim *corinna*). Leicht glänzend. Grundfarbe weiß, bläulich- bis grauweiß oder deutlicher hellgrau. Zeichnung hauptsächlich im dickeren Eidrittel als graue oder bräunliche bis fast schwarze Pünktchen, Flecke und gelegentliche kleine Wurmschnörkel neben violettgrauen Unterflecken. Auf dem größten Teil der Oberfläche oft nur spärliche graue kleine Spritzer. Exemplare im Museum Stuttgart erinnern an hellgraue Sperlingseier (*Passer domesticus*) mit Kranz etwas verwischter Flecke; bei einigen stehen auch schärfer markierte Punkte dazwischen. Fünf meiner Stücke haben blauweißen Grund mit vielen feinen Punkten und kleinen Fleckchen in zwei grauen Tönen, darüber fast schwarze zum Teil ausgelaufene zarte Blattern, die bei einem Zweiergelege relativ grob und locker sind. Weitere ähneln aber mehr den *N. jugularis flavigaster* (S. 64), mit bräunlich getöntem Grund und kleinen sowie größeren, zum Teil ausgesprochen braunen Brandflecken, auf und neben denen schwärzliche Punkte sitzen, sind also von ganz anderem Charakter. Alle durch Pater Meyer auf Vuatom gesammelt. Helle Eier scheinen vorzuherrschen. — k = 1,40.

Nectarinia calcostetha (= *Chalcostetha*; = *pectoralis*). 5 Stücke im Brit. Museum mit den Maßen 15,0—15,7 × 10,7—10,9 mm haben auf fast glanzlosem weißen bis grünlichweißen Grund überall dichte umberbraune Flecke verschiedener Größe, die zum Teil rundlich und dunkler sind, oder mehr am stumpfen Ende purpurgraue Blattern und verstreute kleine und größere tiefbraune Flecke. Ob richtig? — BAKER (1934, S. 200f.) schildert seine von Houwing erhaltenen Eier als blaßgrau oder oliv oder bräunlichsteinfarben, blaß sepia oder purpurbraun gezeichnet und mit Punkten und kleinen Blattern in Schwarz oder tiefem Purpur, deren Ränder heller ausgelaufen erscheinen. Zuweilen nur grau gefleckt. Glanzlos, oval (k = 1,40). Als Maße gibt er an D_{30} = 15,0 × 11,1 mm (12,9—16,1 × 10,3—11,9 mm), welche für diese Art zu klein erscheinen. Wie COOMANS DE RUITER (Ardea 36, S. 66, 1948) erwähnt, hat BARTELS (Ardea 28, S. 24, 1939) festgestellt, daß diese Houwingschen Eier nicht zu *Nectarinia* gehören, sondern wahrscheinlich zu *Anthreptes singalensis phoenicotis*. Richtige fand COOMANS DE RUITER (l. c.) in Pontianak (W-Borneo): Abweichend von den meisten anderen Nectariniiden-Eiern hell vandyckbraun mit einem dunklen Kranz am stumpfen Ende, 17,5 × 12,3 und 17,5 × 12,2 mm als volles Gelege. Stark glänzend.

Nach HOOGERWERF (1949) praktisch fast einfarbig, ohne schärfer begrenzte Flecke, umberbraun bis warm sepia, besonders im Kranz aus zusammenfließenden feinen und gröberen Spritzern und Punkten. 15,5×11,6 und 17,5×12,3 mm. — Eier aus Malakka nach EDGAR (bei HOOGERWERF) nur 15,0—15,75×11,25 mm, bloß größer, sonst wie *Nectarinia sperata brasiliana*, mehr oder weniger glänzend. Blaß siena, dicht besetzt mit dunklerer Zeichnung, besonders als Kranz aus viel dunkleren Flecken. Zuweilen trübgrau mit dünner brauner Zeichnung am oberen Ende. Nach HELLEBREKERS & HOOGERWERF (1967, S. 143) kommt auch Kappenbildung vor.

Nectarinia dussumieri. Nach HARTLAUB (1877, S. 91, aus NEWTON, Ibis 1867, S. 341) grünlichweiß, umberbraun gefleckt, gesprenkelt und überwaschen. Gestreckt oval (k = 1,61).

Nectarinia lotenia hindustanica und *lotenia.* Langoval, oft zugespitzt (k = 1,42). Matt oder mit Spur von Glanz. Recht ähnlich *asiatica*, teils heller, teils viel dunkler als diese, bis fast schwarzbraun und dann an *Passer*-Eitypen anklingend. Grundfarbe gewöhnlich blaßgrau, seltener grünlich oder gelbbräunlich getönt. Die ganze Oberfläche ist mit winzigen dunklergrauen Fleckchen besetzt, fast einfarbig, abgesehen von der dunkleren ring- oder kappenartigen Verdichtung am dicken Ende. Manchmal sind die Frickel sparsamer, dafür aber größer und dunkler, heben sich daher deutlich vom Grund ab. Auch gibt es Stücke mit reichlichen, gelbbraunen Blattern auf gelblichweißem Grund oder mit verloschener, hellrötlicher Zeichnung auf weißem. Gelegentlich Rosa-Grund, überall dicht und dunkler rotbraun in Längsrichtung gestrichelt (BAKER 1934, S. 214f.). Sehr zarte, helle Fleckung herrscht vor.

Nectarinia jugularis andamanica. Ganz ähnlich den vorigen Eiern, stark variant, vielleicht noch mehr als jene, und zwar durch das nicht seltene Auftreten von Schnörkeln neben Wolken, Brandflecken, Frickeln und Punkten als graue, braune bis fast schwarze Zeichnung auf weißem bis bläulich, grau oder bräunlich getöntem Grund. Manche Stücke sind nur verloschen grau gefrickelt, andere sehr dicht rötlichbraun gefleckt, weitere wolkig grau oder braun gezeichnet mit dunklen Brandflecken dazwischen, die auch als kühne Schnörkel auftreten können. Meist ist der größte Teil der Oberfläche gefleckt, weniger oft nur die obere Polgegend. Nehrkorns Exemplare sind weiß bis bläulichgrau mit verwischten grauen, blaugrauen und schwarzbräunlichen Flecken, Punkten und Schnörkeln, ähnlich den spärlicher und mehr am dicken Ende lavendelgrau und tiefbraun gestrichelten, geblatterten und geschnörkelten Stücken im Brit. Museum. Länglich oval (k = 1,44).

Nectarinia jugularis proselia. Im Zeichnungscharakter wie *N. asiatica*, jedoch im Gegensatz zu deren meist grauer Farbe hier vorwiegend braune. Auch weniger gefrickelt als jene, dafür mehr geblattert und gewölkt in Sienabraun oder dunklerem Braun neben blassen grauen bis gelbgrauen Unterfleckenwolken. Grundfarbe blaßgelblichgrau, lehmfarben, graugrün. Rötlichbraune Brandflecke verschiedener Gestalt und Größe, auch als Kritzel und Linienzüge, sitzen obenauf. — k = 1,42.

Nectarinia jugularis flammaxillaris. Oft zugespitztoval (k = 1,37), wenig oder gar nicht glänzend. Zwei Haupttypen mit vielen Zwischenstufen. 1) Grünlichweiß, über die ganze Oberfläche dicht gelblich- oder grünlichbraun gefrickelt, dichtest am oberen Ende. Grundfarbe fast nur an der Spitze sichtbar. Darüber verstreut einzelne schwarze Spritzer und Haarlinien, die aber auch fehlen können. 2) Grünlich- oder gelblichweiß, oben mit einer Zone purpurhauchiger Wolken und dichter aschgrauer Sprenkel, überlagert von einigen dunkelpurpurbraunen, teilweise verwischten sog. Brandflecken. Gelegentlich aschgraue Kappe. So nach HERBERT (bei BAKER 1934, S. 222). Nach BAKER gewöhnlich blaß bräunlichgrau, überall mit zurücktretenden hellbraunen Frickeln reich bedeckt, von denen sich einige dunkelbraune Blattern scharf abheben. Zuweilen erscheint der

Parasitismus

Grundfragen und Grundbegriffe

Von KLAUS ODENING

(Wissenschaftliche Taschenbücher, Reihe Biologie)

1974. 170 Seiten — 13 Abbildungen — 3 Übersichten — kl. 8° — M 8,—
Bestell-Nr. 761 647 8 (7112)

In diesem Band wird ein Überblick über den Parasitismus als Lebenserscheinung gegeben, wobei seine Stellung und Abgrenzung innerhalb der weit verbreiteten „Körper-Kontakt-Vergesellschaftungen" (Somatoxeniesysteme) erläutert wird. Der eigentliche (Stationär-) Parasitismus wird vor allem vom Temporärparasitismus, aber auch vom Parasitoidismus abgegrenzt. Weiterhin werden Formen und Stufen, Entstehung und Evolution des Parasitismus behandelt. Besonders eingegangen wird auf die Fragen des Wirtswechsels und der Parasitenwirte sowie auf Aspekte der Fortpflanzung, Entwicklung und der Lebenszyklen in den großen Parasitengruppen (Viren, Bakterien, Protozoen, Pilze, Helminthen, Arthropoden) und ihres Verhältnisses zu den Wirten.

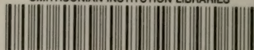
Bestellungen durch eine Buchhandlung erbeten



AKADEMIE-VERLAG
DDR - 108 Berlin, Leipziger Str. 3—4


SMITHSONIAN INSTITUTION LIBRARIES


SMITHSONIAN INSTITUTION LIBRARIES
SMITHSONIAN INSTITUTION WASHINGTON D.C.


SMITHSONIAN INSTITUTION LIBRARIES
3 9088 00725 5482